

Série A, n° 375

N° D'ORDRE
1044

THÈSES

PRÉSENTÉES

A LA FACULTÉ DES SCIENCES DE PARIS

POUR OBTENIR

LE GRADE DE DOCTEUR ÈS-SCIENCES NATURELLES,

PAR

MARCEL MIRANDE.

1^{re} THÈSE. — RECHERCHES PHYSIOLOGIQUES ET ANATOMIQUES SUR LES
CUSCUTACÉES.

2^e THÈSE. — PROPOSITIONS DONNÉES PAR LA FACULTÉ.

21 Janvier 1901
Soutenues le ~~17~~ *21* décembre 1900, devant la Commission
d'examen.

MM. YVES DELAGE, *Président*.

GASTON BONNIER,

MUNIER-CHALMAS,

} *Examineurs.*

LILLE,

IMPRIMERIE L. DANIEL,

1900.



Digitized by the Internet Archive
in 2026

19

3177
[unclear]
[unclear]

Série A, n° 375

N° D'ORDRE
1044

THÈSES

PRÉSENTÉES

A LA FACULTÉ DES SCIENCES DE PARIS

POUR OBTENIR

LE GRADE DE DOCTEUR ÈS-SCIENCES NATURELLES,

PAR

MARCEL MIRANDE.

1^{re} THÈSE. — RECHERCHES PHYSIOLOGIQUES ET ANATOMIQUES SUR LES
CUSCUTACÉES.

2^e THÈSE. — PROPOSITIONS DONNÉES PAR LA FACULTÉ.

et Janvier 1901
Soutenues le ~~17~~ décembre 1900, devant la Commission
d'examen.

MM. YVES DELAGE, *Président.*

GASTON BONNIER,

MUNIER-CHALMAS,

} *Examineurs.*



LILLE,

IMPRIMERIE L. DANIEL,

—
1900.

UNIVERSITE DE PARIS.

FACULTÉ DES SCIENCES DE PARIS.

MM.

Doyen.....	Gaston DARBOUX, professeur. Géométrie supérieure.
Professeurs honoraires	{ Ch. HERMITE. L. TROOST, Chimie.
	DE LACAZE-DUTHIERS. Zoologie, Anatomie, Physiologie comparée.
	LIPPMANN..... Physique.
	HAUTEFEUILLE..... Minéralogie.
	BOUTY..... Physique.
	APPELL..... Mécanique rationnelle.
	DUCLAUX..... Chimie biologique.
	BOUSSINESQ..... Physique mathématique et Calcul des probabilités.
	PICARD..... Analyse supérieure et Algèbre supérieure.
	H. POINCARÉ..... Astronomie mathématique et Mécanique céleste.
	Yves DELAGE..... Zoologie, Anatomie, Physiologie comparée.
Professeurs.....	Gaston BONNIER..... Botanique.
	DASTRE..... Physiologie.
	DITTE..... Chimie.
	MUNIER-CHALMAS..... Géologie.
	GIARD..... Zoologie, Évolution des êtres organisés.
	WOLF..... Astronomie physique.
	KËNIGS..... Mécanique physique et expérimentale.
	VÉLAIN..... Géographie physique.
	GOURSAT..... Calcul différentiel et Calcul intégral.
	CHATIN..... Histologie.
	PELLAT..... Physique.
	HALLER..... Chimie organique.
	H. MOISSAN..... Chimie.
	PUISEUX..... Mécanique et Astronomie.
	RIBAN..... Chimie analytique.
	RAFFY..... Analyse et Mécanique.
Professeurs adjoints...	LEDUC..... Physique.
	MATRUCHOT..... Botanique.
	HAUG..... Géologie.
	HADAMARD..... Calcul différentiel et calcul intégral.
	P. JANET..... Physique (Enseignement P. C. N.)
Secrétaire.....	FOUSSEREAU.

RECHERCHES PHYSIOLOGIQUES ET ANATOMIQUES SUR LES CUSCUTACÉES

PAR

MARCEL MIRANDE.

Planches I à XVI.

AVANT-PROPOS

Ce travail est extrait de quelques recherches sur les Convolvulacées et les Solanacées qui, depuis plusieurs années, occupent les rares loisirs que me laissent mes occupations professionnelles fort étrangères à la Botanique.

Ces recherches ont été faites, en grande partie, dans mon modeste laboratoire particulier, mais je manquerais à mes devoirs si je n'offrais ici un témoignage de respectueuse gratitude à M. le Professeur VAN TIEGHEM qui a bien voulu, il y a quelques années, m'accorder une place dans son laboratoire du Muséum, où, pendant plusieurs mois, j'ai étudié fructueusement.

Je remercie également M. le Professeur P. GIROD, de la Faculté de Clermont-Ferrand, dans le laboratoire duquel, pendant les vacances scolaires, je trouvais la plus aimable hospitalité.

La réunion des matériaux nécessaires n'a pas été une des moindres difficultés de ce travail. J'ai reçu de différents pays des échantillons conservés dans l'alcool, des exemplaires desséchés et des graines qui m'ont servi à avoir les plantes aux divers états de leur évolution.

Parmi les amis et les correspondants scientifiques qui sont venus à mon aide avec une amabilité empressée, je dois les plus sincères remerciements : à M. MICHEL REVON, Professeur de droit à l'Uni-

versité de Tokio ; à M. G. LACAZE, Négociant à Saïgon ; à M. HAFNER, Directeur du Jardin botanique de la Cochinchine ; à M. Adj. ACHART, Chef des cultures des Jardins coloniaux à Pondichéry ; à M. P. TAXIS, Agronome à l'Atfeh-Béhéra (Egypte) ; à M. CHESNEAU, Ingénieur à Philadelphie, qui a bien voulu réunir pour moi une grande quantité de *Cuscutae* américaines.

J'adresse un souvenir ému à la mémoire du Révérend Père BON, missionnaire apostolique au Tonkin, sur les frontières du Yun-Nam, dont la mort a laissé de vifs regrets parmi les Botanistes et à qui je dois d'utiles échantillons.

Je remercie M. le Professeur BUREAU de l'aimable obligeance avec laquelle il m'a permis d'étudier l'Herbier du Muséum. Grâce à cette étude, j'ai pu connaître entièrement l'intéressante famille des plantes parasites qui font l'objet des présentes recherches ; les petites fleurs des *Cuscutae* desséchées, leurs graines et parfois même leurs minces tiges filiformes, se prêtent, sans trop de difficulté à l'observation, même anatomique.

Voiron, le 25 octobre 1899.

INTRODUCTION.

I. HISTORIQUE.

Le Gui, par son développement singulier sur certains arbres, par son port et ses fruits curieux, a frappé de tout temps l'imagination populaire qui s'est plu à inventer à son sujet bien des légendes. La *Cuscuta*, plus modeste, cachée parmi les touffes de son hôte, semblable à quelque plante volubile, n'a pas eu une aussi brillante renommée et, dans les temps anciens, n'a guère frappé que l'attention des Botanistes ; aussi me semble-t-il intéressant de rappeler ce que ces vieux philosophes nous ont laissé dans leurs écrits, au sujet de cette plante parasite dont l'étude fait l'objet du présent mémoire.

La plante que THÉOPHRASTE (1) nomme *Οροδάκκη*, nom que nous avons donné à un genre de végétaux parasites de la famille des

(1) THÉOPHRASTE. Histoire des plantes, VIII.

Scrofulariacées, a été sujette à diverses interprétations de la part des commentateurs du Botaniste grec. SPRENGEL en fait le *Cuscuta Epithymum* ; pour UNGER (in *Ann. Musei Vindobon.*, 1841), ce serait le *Cuscuta Europæa* ; FRAAS n'y voit pas la Cuscute mais le *Lathyrus aphaca*.

Je me range volontiers à l'opinion de SPRENGEL et de UNGER ; la plante de THÉOPHRASTE est peut-être la Cuscute, mais il serait téméraire de vouloir compléter l'interprétation par un nom spécifique. Si en effet, le *Cuscuta Epithymum* est assez répandu en Grèce et en Asie mineure, le *Cuscuta Europæa* y est assez rare, et enfin, un certain nombre d'espèces sont particulières à ces régions telles que les espèces *planiflora*, *Palæstina*, *brevistyla*.

Dans son ouvrage sur les *Causes de la végétation* (1), le philosophe grec, après avoir cité le Gui dont les graines qui ne peuvent germer que sur les arbres excitent son admiration, parle en ces termes d'une plante qu'il nomme Καδύτας : « *Si vero semina quoque aliqua ejusmodi sunt, est quod in agro Babylonico super spina, sub ortum caniculæ eadem die enasci et totam spinam celeriter asserunt, dein herbula illa syriaca Cadytas vocata, quæ arboribus, spinis, aliisque nonnullis innascitur. . . .* ».

Quelle est donc cette plante remarquable dont les graines germent comme celles du Gui, qui croît dans les champs de Babylone sur des arbres épineux qu'elle envahit bientôt entièrement ; qui, semée au commencement de la canicule, germe le même jour ?

D'après FÉE, cette plante de Syrie que THÉOPHRASTE nomme *Cadytas*, ne serait autre que le *Cuscuta Epilinum*. L'opinion me semble hasardée ; si c'est une Cuscute, il ne faut pas la spécifier davantage, ni surtout en faire l'*Epilinum* qui paraît être très rare en Asie. Il serait préférable de s'arrêter aux espèces suivantes les plus communes dans l'Asie occidentale : *C. Babylonica*, *Kurdica*, *Persica*, *Epithymum*, *brevistyla*, *pulchella*, *Kotschyana*. Mais si nous remarquons que toutes ces espèces, comme aussi l'*Epilinum*, ne croissent pas sur les arbres ou les arbustes, mais sur les herbes et les petites plantes, c'est avec quelque doute que nous irons chercher dans ces Cuscutes le vrai *Cadytas* de THÉOPHRASTE.

(1) *Theophrasti de Causis plantarum*. Lib. XVII ; annoté par FÉE, traduction latine de FRÉDÉRIC WIMMER.

Or, dans ces mêmes régions croissent quelques-unes des espèces de la section des Monostylées qui, dans les Cuscutacées, contient les types les plus élevés de cette famille de plantes dégénérées. Ce sont surtout le *Cuscuta monogyna* et le *C. Lupuliformis*, on y trouve aussi le *C. Lehmanniana* et le *C. gigantea*. Si donc le *Cadytas* de THÉOPHRASTE est une Cuscute, ce ne peut être qu'une espèce du groupe supérieur parmi celles que je viens de citer. Mais est-ce bien une Cuscute ? Ce petit point d'histoire botanique mérite peut-être d'être examiné.

DIOSCORIDE ne parle pas du *Cadytas*, mais nous pouvions nous attendre à en trouver la mention dans les compilations de PLINE (1). En effet, au Livre XVI (alinéa XCII, p. 605), l'auteur latin cite cette herbe de Syrie qui envahit les arbres et les arbustes épineux, et au Livre XIII (46, 1) il revient sur cette même plante, sans la nommer cependant, mais en répétant à peu près ce que THÉOPHRASTE nous a déjà appris à son sujet : « *Il ne faut pas oublier la plante qu'à Babylone on sème sur des végétaux épineux, attendu qu'elle ne vient pas ailleurs, comme le Gui vient sur les arbres, mais elle ne pousse que sur l'épine appelée royale. Chose singulière, elle germe le jour où elle a été semée. On la sème au lever même de la canicule et, très promptement, elle s'empare du végétal sur lequel elle est ; on s'en sert pour assaisonner le vin, c'est pour cela qu'on la sème* ». PLINÉ nous donne donc à propos de son usage un petit détail qui a son importance, comme nous le verrons.

Il vient tout de suite à l'idée que si le *Cadytas* n'est pas une Cuscute on peut le chercher parmi les Cassythes, plantes de la famille des Lauracées qui végètent en parasites à la manière des Cuscutes. Aussi l'interpréteur des plantes de PLINÉ, dans la traduction de LITTRÉ, fait-il du *Cadytas* le moderne *Cassytha filiformis*. Mais cette interprétation qu'aucun commentaire n'accompagne, pour laquelle il y a le pour et le contre, a besoin d'être éclairée car elle n'a jusqu'ici que la valeur des interprétations que j'ai citées plus haut.

Les recherches inédites que j'ai commencées sur les Cassythes me permettent d'affirmer que l'avis de THÉOPHRASTE et de PLINÉ sur la surprenante rapidité de germination des graines du *Cadytas* ne peut s'appliquer au *Cassytha*. La germination des Cassythes, en effet, qui demande une température assez élevée, dure

(1) PLINÉ. Traduction de LITTRÉ.

plusieurs semaines. Ensuite la jeune plante issue de la graine donne, à l'encontre de la Cuscuté, quelques racines à l'aide desquelles le jeune végétal dont la tige est abondamment pourvue de chlorophylle, peut vivre à l'état normal, non parasitaire, pendant un certain temps. La germination des Cuscutes Monostylées est assez rapide; il faut cependant plusieurs jours au jeune germe filiforme et grêle, pour se fixer à un hôte; de plus, après sa fixation primitive, la jeune plante parasite reste, pendant plus d'une semaine, dans un état stationnaire, quoique grossissant un peu, avant de prendre l'essor rapide de développement, connu chez les Cuscutes.

Cette germination rapide de la graine et ce prompt développement de la plante ne peuvent donc s'appliquer ni à la Cuscuté, ni au *Cassytha*; de plus, les graines de ces végétaux ne germent pas sur leur hôte comme celles du Gui, mais bien en terre comme les graines ordinaires. Les faits racontés par THÉOPHRASTE et après lui par PLINE sont donc une légende que l'on peut cependant chercher à interpréter.

Nous savons déjà que des brins de Cuscuté placés sur des hôtes capables de les nourrir avantageusement s'y fixent rapidement par des suçoirs et, en peu de temps, envahissent la plante nourricière. J'ai fait la même constatation pour les Cassythes. Ce moyen de propagation, plus rapide que celui de la graine, constitue une des propriétés très curieuses de ces parasites; des brins de tiges de *C. Epithymum*, par exemple, jetés dans une luzernière, suffisent à créer, en peu de temps, l'envahissement du champ tout entier. Cette propriété a pu être appliquée en Babylonie à la culture du *Cadytas* sur certains végétaux épineux; elle a dû étonner les observateurs anciens sans qu'ils se rendissent bien compte du phénomène, et, comme tous les faits surprenants, se répandre dans le vulgaire en se dénaturant peu à peu. THÉOPHRASTE qui habitait la Grèce a dû connaître l'histoire du *Cadytas*, soit par la narration des voyageurs, soit au cours de ses propres voyages. Les faits ont dû lui être présentés comme si c'étaient les graines elles-mêmes qui eussent donné du premier coup la plante à essor si rapide.

Jusqu'ici nous pouvons cependant penser que le *Cadytas* de THÉOPHRASTE est une Cuscuté Monostylée ou une Cassythe. Mais l'usage qu'on faisait de la plante, d'après PLINE, jette un doute assez sérieusement fondé sur la Cuscuté. Le *Cadytas* servait à assaisonner

le vin : *condiunt eo vinum*, dit le Naturaliste latin ; le mot *condire* signifie aussi *aromatiser*, et c'est dans ce sens que l'emploie un auteur latin postérieur, ULPIN (1). Nous savons d'ailleurs que les anciens avaient l'habitude d'aromatiser les vins. Or, les Cuscutes ne sont pas des plantes aromatiques, quoique les fleurs de quelques espèces possèdent une odeur agréable (2). Les Cassythes, au contraire, comme toutes les Lauracées auxquelles elles appartiennent, possèdent dans les fleurs et les tiges un système sécréteur très développé, formé de grandes cellules à huile essentielle très odorante. Ce sont vraiment des plantes aromatiques. On peut donc présumer que le Κασύθισ antique n'est autre qu'un moderne *Cassytha*.

DIOSCORIDE est le premier auteur qui décrit franchement la Cuscute. Dans sa *Matière médicinale* (Ch. CLIX, Liv. IV), sous le nom d'Ἐπιθύμων, il nous parle de notre *Cuscuta Epithymum* « *qui est la fleur qui vient dans le thym, qui produit quelques chapiteaux subtils et légers dans lesquels sont quelques petites queues semblables à des cheveux* ». Cette plante, dit-il plus loin, croît en abondance en Cappadoce et en Pamphylie.

PLINE reproduit la description de l'Epithymon et de ses usages médicaux, telle qu'il l'a puisée dans DIOSCORIDE (Lib. XXVI, 35, I), mais il y ajoute quelques détails intéressants : « *Pour quelques-uns, c'est la fleur d'une espèce de Thym semblable à la Sarriette, avec la seule différence que cette fleur est verte tandis que celle de l'autre Thym est blanche* ». Quelquefois, en effet, la fleur du *C. Epithymum* est verdâtre, d'autres fois blanche ou rosée. D'autres observateurs, dit encore PLIN, décrivent différemment l'Epithymon et suivant eux « *ce serait une plante sans racine, menue, en forme de petit chapeau* (l'inflorescence), *et rougeâtre* ». Ces derniers observateurs avaient donc presque constaté le parasitisme de la Cuscute ; le fait est intéressant à noter.

Dans une autre partie de son ouvrage (Lib. XXII, 78, I), PLIN parle d'une herbe qui tue le Millet et que LITRÉ pense être le *Cuscuta Europœa*. Je crois le fait douteux, car ce n'est que très rarement que la Cuscute envahit les Graminées, dont l'épiderme

(1) ULPIN. Le Digeste, 33, 6-9. Litt. 23 ad Sabinum. *

(2) Le *Cucusta fragrans* (Herb. Muséum), qu'on trouve aux environs d'Athènes, répand un agréable parfum de violettes ; le *C. reflexa* de l'Inde, possède une odeur de fleurs d'Oranger.

siliceux oppose une résistance très grande à l'attaque des sucoirs.

En résumé, en fait de renseignements bien précis sur la Cuscuté, chez les auteurs anciens, nous n'avons que les détails donnés par DIOSCORIDE et PLINÉ sur le *Cuscuta Epithymum*.

Traversant le Moyen-Age, il nous faut maintenant aller jusqu'au XVI^e siècle, et lire les Botanistes, déjà dignes de ce nom, qui nous ont laissé leurs travaux. Dans ces ouvrages nous trouvons enfin le mot *Cuscuta* que la science a conservé pour nos parasites, et dans l'*Historia universalis plantarum* de JEAN BAUHIN (1), nous trouvons, sur la Cuscuté, à l'article *Cassytha sive Cuscuta*, un résumé des interprétations des auteurs anciens faites par les contemporains de BAUHIN : RUELLIUS, TABERNÆMONTANUS, DODONÆUS, MATTHIOLE, etc. Leurs avis sont assez divers. Tous emploient indifféremment les mots *Cassuta*, *Cassutha*, *Cassytha* et *Cuscuta*, mais, en général, ils émettent des doutes sur l'assimilation de l'antique *Cadytas* de THÉOPHRASTE avec leur *Cassytha*. Ils se basent sur ce fait que la plante de l'auteur grec ne croît que sur les arbres. Ils ignoraient, en effet, les Cuscutes Monostylées et les Cassythes, et ne connaissaient guère que le *Cuscuta Epithymum* et le *Cuscuta major* (*Europæa*). C'est spécialement cette dernière espèce, la plus grande des deux, que, d'après DODONÆUS, on nommait *Cuscuta*, réservant le nom de *Cassutha* à la première, la plus petite, qui « croît sur le Genêt et le Thym ». Nous voyons qu'il était utile de tenter d'élucider la question du *Cadytas* ; c'est ce que j'ai fait plus haut.

La Cuscuté se nommait donc indifféremment *Cuscuta* ou *Cassutha*. Ces deux mots ont apparemment une origine commune. Le dernier vient de *Cassythas*, qui vient lui-même du mot *Cadytas* dénaturé, de THÉOPHRASTE. Ce nom syriaque, après avoir été transformé en *Cassythas*, est devenu peu à peu chez les Arabes *Chassuth*, *Kessuth* et de nos jours *Kachout*. Chez les Latins et les Italiens, le mot Arabe a peut-être dégénéré en *Kuchout* ou *Kuscouth*, quoi qu'il en soit, il est devenu définitivement *Cuscuta*. En Bohême, la plante porte vulgairement encore le nom de *Kokoticen* qui dérive certainement de la même origine. La science moderne a pris les deux mots *Cuscuta* et *Cassytha*, a conservé le premier aux Cuscutes, et a donné le second à des plantes à vie parasitaire analogue, de la famille des Lauracées.

(1) J. BAUHIN. Edition 1650, t. III, p. 266, cap. XLI.

Quoique PLINE nous dise à un endroit que la Cuscuté n'a pas de racines, BAUHIN n'accepte pas entièrement cette assertion. Il est curieux de constater que des observateurs anciens se sont, plus que BAUHIN, approchés de la vérité.

La Cuscuté peut croître sur un grand nombre de végétaux ; en certains pays elle est même un fléau pour la Vigne. Lorsque certaines espèces envahissent une grappe de raisin, les filaments ténus et abondants du parasite, fixés au rachis de la grappe au moyen des suçoirs, passent entre les grains du raisin en touffes épaisses et pendantes, et donnent à la grappe un aspect singulier. C'est le *Raisin barbu*, l'*Uva barbata* des vieux auteurs. Ce phénomène dont la cause était inexpliquée, a donné lieu chez les Botanistes à de singulières erreurs et, dans le vulgaire, à des légendes bizarres.

Pour TABERNEMONTANUS, le Raisin barbu était un troisième genre de Vigne. Il en donne une assez belle gravure dans son *Kraüterbuch* (Ed. I, vol. II, 1591, p. 577). Le même dessin figure dans l'édition de 1613, p. 603 ; on le trouve aussi dans les éditions de 1625, 1664 et 1687. Ce dessin provient lui-même d'un ouvrage antérieur, fait en collaboration de NICOLAS BASSÆUS, typographe de Franckfort. C'est une Iconographie sans texte (*Eiconibus plantarum ; anno 1590 editis*, p. 891).

Pour JEAN BAUHIN, l'*Uva barbata* est une monstruosité de la Vigne, c'est le terme qu'il emploie (Ed. 1651, t. II, p. 75). Cependant si la plupart des auteurs paraissent s'être trompés sur la vraie nature du Raisin barbu, elle ne semble pas avoir échappé à JOHN GÉRARDE. Dans son célèbre *Herball or generall historie of plantes* (1633, p. 226), il en donne une explication exacte. Cet auteur a, du reste, très bien distingué les trois espèces de Cuscutes les plus répandues en Europe, les *C. Epilinum*, *Europœa* et *Epithymum*, comme on peut en juger aux pages 574 et 577 de l'édition de 1633.

On peut donc s'étonner après ces justes observations de GÉRARDE, de voir l'erreur sur la formation du Raisin barbu se perpétuer jusque chez des auteurs assez récents. En 1821, CH. GMELIN (1), décrit et figure un échantillon récolté près de Bade. D'après lui,

(1) GMELIN. *Verhandlungen des Grossherz. Badischen landwirthschaftl. vereins zu Ettlingen*; I Hefte, 1821, p. 45. Cité par ALEXANDRE BRAUN dans sa préface latine du *Generis Cuscutæ species* d'ENGELMANN traduit en latin par PAUL ASCHERSON.

les longs poils de la barbe du raisin sont dus en partie à l'épiderme des baies, en partie aux graines. La même explication est donnée dans plusieurs publications scientifiques allemandes en 1831, 1836, 1848 (1). Dans l'article de 1831, au sujet d'un échantillon trouvé dans l'île de Reichenau dans le lac de Constance, l'auteur pense que la naissance de ces monstruosité ne doit pas être étrangère à l'apparition, cette année même, d'une comète dans le ciel.

Mais passons enfin aux pères de la science moderne. TOURNEFORT crée le genre *Cuscuta*. LINNÉ qui ne connaissait que le *C. Europæa*, tétramère, et le *C. Epithymum* qui l'est par exception, range ce genre dans la Tétramérie. ADANSON le place dans les Portulacacées, et A. L. DE JUSSIEU le met dans les Convolvulacées tout en exprimant quelques doutes sur les affinités des Cuscutes avec cette famille. A. P. DE CANDOLLE place aussi ces plantes parasites parmi les Convolvulacées, mais il pressent toutefois que leurs rapports avec cette famille naturelle se réduisent à peu de chose.

De nombreux auteurs de Flores suivent l'exemple des deux Botanistes précédents. Cependant, en 1830, REICHENBACH (*Fl. germ. exc.*, p. 585), enlève les Cuscutes des Convolvulacées et les transporte dans les Aizoïdées, auprès des Amaranthacées, des Chénopodées, des Basellacées et des Salsolacées.

Un peu plus tard, LINCK et après lui KOCH (*Synopsis floræ Germ. et Helvet. M. index Francof. ed I^a*), font des Cuscutes une tribu des Convolvulacées sous le nom de *Cuscutinées*; après eux, en 1844, CHOISY (*Prodromus*, t. IX), en fait aussi une tribu de la même famille sous le nom de *Cuscutæ*. Mais ce dernier auteur (*Prodr.*, t. IX, p. 452), donne à entendre qu'on pourrait faire des Cuscutes une famille à part. C'est ce que firent enfin, en 1845, dans leur *Flore parisienne*, COSSON et GERMAIN; PFEIFFER (2), en 1846, isole complètement les Cuscutes et les réunit en une famille bien distincte sous le nom de *Cuscutacæ* que BARTLING avait déjà employé avant lui. PFEIFFER divise cette famille en trois genres: *Cuscuta*, *Epilinella*, *Engelmannia*.

(1) Citations d'ALEXANDRE BRAUN dans la même préface :

Landwirthschaftl. Wochenblatt für Baden, 1831, N° 41.

Dierbach Grundriss des ækon-tech. Botanik 1836, p. 226.

Kolges Biblioth der Weinbaukunde, 1848, p. 64.

(2) PFEIFFER. *Cuscutac. Bot. Zeit.* 1845 et 1846.

En 1853 paraissent les *Études organiques sur les Cuscutées* de CHARLES DES MOULINS. C'est le premier ouvrage vraiment spécial sur ces intéressantes plantes parasites. Ce travail contient quelques bonnes considérations générales et systématiques sur les Cuscutées. L'auteur montre que ces plantes pourront être scindées en plusieurs genres et il établit l'histoire de ceux qu'il propose. Il traite des généralités organiques, et étudie en particulier la graine sur laquelle WEBB, seul avant lui, dans son *Phytographia Canariensis*, III, p. 35, avait donné quelques détails exacts; tous les autres auteurs s'étant contentés, jusque là, de dire, après GÆRTNER, que l'embryon des Cuscutées est dépourvu de cotylédons. La partie la plus importante de ce travail est l'étude systématique.

DES MOULINS établit sa classification de trois manières différentes, en considérant ou la graine, ou la capsule, ou le style. C'est la troisième manière que l'auteur adopte, et avec raison, pour diviser la famille en deux tribus principales, les *Cuscutées* et les *Cuscutinées*, comprenant: la première, les trois genres *Cuscuta*, *Epilinnella* et *Monogynella*; la seconde, les genres *Cassutha* et *Succuta*. Les diagnoses latines et françaises sont consciencieusement établies. Malheureusement, l'auteur n'avait pu réunir qu'un petit nombre d'espèces, une quinzaine environ, dont deux ou trois même ne sont que de simples variétés; ses fondements étaient trop restreints pour l'établissement des divisions naturelles de la famille. Cette étude, quoique minutieuse, était donc très incomplète, comme l'auteur le reconnaît lui-même, et la véritable monographie des Cuscutacées était encore à faire.

Cette monographie fut écrite par GEORGE ENGELMANN en 1859. Son *Systematic arrangement of the Species of the Genus Cuscuta* (1) est un ouvrage très remarquable. L'auteur a consacré à ce travail laborieux plus de vingt années d'études et de voyages et en a fait le couronnement d'une grande série de recherches publiées dans diverses revues (2). La première étude de l'auteur fut publiée en 1842 sous le titre de *Monography of the North American Cuscutinæ* (New-York, 1842, in Kupf.).

(1) ENGELMANN. Extract from the *Transactions of the Academy of Sciences of St-Louis*. Vol. I., N° 3, p. 453.

(2) — *Bot. Zeitung*, 1846, IV, p. 276. — *Boston Journ. N. Hist.* V, 225. — *Silliman's Journal of Science*, 43, p. 344, t. 6, 30-35. — In Gray man. ed. 2, 336— etc.

Après quelques généralités organiques, ENGELMANN établit sa classification des Cuscutes en trois groupes distingués entre eux par les styles et les stigmates.

I. Groupe **Cuscuta**.

Deux styles égaux et stigmates allongés. Ce groupe renferme les genres *Cuscuta* et *Epilinella* PFEIFFER, les genres *Cuscuta*, *Epilinella* et *Succuta* de DES MOULINS. Ce sont, en général, les Cuscutes de l'Ancien continent.

II. Groupe **Grammica**.

Deux styles égaux et stigmates réduits, habituellement capités. Ce groupe renferme le *Cassutha* de DES MOULINS. Ce sont, en général, les Cuscutes de l'Amérique et de l'Océanie, et quelques espèces asiatiques.

III. Groupe **Monogya**.

Styles entièrement ou partiellement soudés, avec stigmates capités. C'est le *Monogynella* de DES MOULINS. Les espèces de ce groupe sont caractérisées par leur grande taille, leurs tiges assez épaisses. Elles croissent sur les plus grands arbres et habitent généralement l'Asie.

Ces trois groupes renferment neuf sections, embrassant 76 espèces, 61 variétés et 4 sous-variétés.

Les auteurs qui se sont occupés de l'étude physiologique et anatomique des Cuscutes sont assez nombreux. Beaucoup sont cités dans les remarquables travaux de L. KOCH que j'aurai l'occasion de rappeler au cours de cette étude. Dans cet aperçu historique, je n'ai voulu citer que les auteurs dont je n'aurai plus à parler dans ce Mémoire; dans chaque chapitre on trouvera le résumé des recherches des auteurs récents dont j'ai tenté d'être l'humble continuateur.

Les caractères morphologiques des Cuscutes, et leurs caractères anatomiques, comme nous le verrons dans ce travail, font de ces plantes une famille homogène. Les caractères anatomiques, au

surplus, concordent très bien avec les caractères morphologiques, et l'étude des premiers me fait sentir le besoin de groupements généraux propres à en faciliter l'exposition. Trois grands groupements suffisent, qui concordent également avec les groupes *Cuscuta*, *Grammica*, *Monogya* d'ENGELMANN, et auxquels il convient, je crois, de donner des noms qui rappellent leur origine.

Déjà, dans un travail antérieur (1) j'ai placé les grandes Cuscutées dans le groupe des *Monogynées* dont le *Cuscuta monogyna* VAHL, peut être pris comme type. Mais ce mot qui rappelle plutôt la notion de l'ovaire que la notion des styles sur laquelle est basée la division en trois groupes est, je crois, impropre et serait bien remplacé par celui de *Monostylées*. Partant de ce principe, je diviserai ainsi la famille des Cuscutacées :

- I. — MONOSTYLÉES. — Un seul style, formé par la soudure plus ou moins complète des deux styles primitifs. C'est le groupe *Monogya* d'ENGELMANN.
- II. — DISTYLÉES
- | | |
|---|---|
| } | 1° HOMOSTYLÉES. — Deux styles égaux. C'est le groupe <i>Cuscuta</i> d'ENGELMANN. |
| } | 2° HÉTÉROSTYLÉES. — Deux styles inégaux, c'est le groupe <i>Grammica</i> d'ENGELMANN. |

II. — PLAN ET DIVISION DU SUJET.

J'ai divisé ce travail sur les Cuscutacées en deux parties :

La première partie est l'exposé d'un certain nombre de recherches relatives à la physiologie de ces intéressants végétaux parasites.

Dans le premier chapitre, je décris la germination de la graine, l'évolution de la jeune plante pendant sa phase de vie libre, le passage de la vie libre à la vie parasitaire et le développement de la plante adulte. Pour l'enchaînement et l'intelligence des faits, j'ai été obligé de relater dans ce chapitre un certain nombre d'observations de mes devanciers, mais je mets surtout en relief mes observations personnelles.

Dans les chapitres suivants, j'étudie le mécanisme physiologique de la nutrition de la Cuscuté, la formation et le rôle de la chloro-

(1) MARCEL MIRANDE. Sur les Laticifères et les Tubes criblés des Cuscutées monogynées, *Journal de Bot.*, N^{os} 5 et 6, 1898.

phylle et de la matière colorante rouge, le rôle important du glucose de la plante hôte et de celui de la plante parasite, la localisation des réserves au sein des tissus de cette dernière.

Dans le dernier chapitre, je décris des expériences relatives à la culture de la *Cuscuta* sur différentes plantes nourricières. Ces expériences nous fournissent un certain nombre d'observations microchimiques intéressantes et jettent quelque lumière sur les phénomènes qui règlent l'affinité de la plante parasite pour ses divers hôtes.

Dans la seconde partie, principalement consacrée à l'anatomie, j'expose la structure du corps végétatif de la *Cuscuta*, c'est-à-dire, du germe, de la tige et de la feuille rudimentaire. La connaissance de la structure de cette feuille et de celle des faisceaux de la tige, nous permettra de reconstituer la structure de la tige et de la feuille ancestrales de ces plantes dégénérées par le parasitisme.

À la suite de l'étude de la ramification, et afin de la compléter, il m'a semblé utile de donner quelques détails sur l'inflorescence, dont le mode général n'était pas encore défini.

Je décris, avec détail, le remarquable appareil laticifère des *Cuscuta*, dont l'importance et la curieuse constitution étaient encore inconnues. J'étudie les tubes criblés qui, dans ces plantes, se montrent à un degré supérieur de perfection offrent une grande diversité de structure, et dont l'existence même a échappé aux premiers auteurs. J'expose enfin la structure de l'appareil aérifère et de la gaine de cellules particulières qui entoure les faisceaux vasculaires.

Je termine mon travail par le résumé des faits principaux qu'il contient et l'exposé des conclusions d'ensemble qui en découlent; les conclusions de détail sont notées, au cours des divers chapitres, à la suite des faits particuliers qui les fournissent.

Pour la détermination et la nomenclature des espèces étudiées dans ce travail, j'ai suivi la remarquable Monographie d'ENGELMANN, dont j'ai parlé plus haut; je me dispenserai donc de faire suivre l'espèce du nom de son auteur.

• PHYSIOLOGIE

I.

DÉVELOPPEMENT DE LA PLANTE PARASITE.

§ 1. — LA PLANTE DANS SA PHASE DE VIE LIBRE.

Germination. — Placées dans les conditions favorables de chaleur et d'humidité, les graines de nos Cuscutées indigènes, *C. Europæa*, *C. Epithymum*, et, en général, celles de toutes les petites espèces (Homostylées), germent au bout d'une huitaine de jours environ; une température de 10 à 12 degrés leur suffit. Les espèces intermédiaires (Hétérostylées), comme le *C. Gronovii*, le *C. Chinensis*, demandent quatre ou cinq jours seulement et la température la plus favorable est de 18 à 22 degrés. Enfin, la germination des grandes espèces (Monostylées) est plus rapide encore: par une température de 22 à 25 degrés, deux ou trois jours suffisent pour que les graines bien mûres du *C. Japonica* et du *C. monogyna* entrent en germination. Des graines du *C. Japonica* par 26 degrés ont pu germer en vingt-quatre heures. Avant la sortie du germe, la graine se gonfle et acquiert environ le double de son volume.

Dans nos climats, c'est dans le mois de mai, en général, que germent les Cuscutées au milieu des champs de Trèfle et de Luzerne; la puissance germinative des graines, pour nos espèces indigènes, paraît être très affaiblie au delà de six années.

L'extrémité radiculaire de la jeune plantule se fait jour à travers le micropyle et s'allonge peu à peu. Elle a la forme d'un petit corps renflé terminé en pointe. L'allongement de ce corps est de peu de durée; la tigelle s'allonge de son côté, en sortant peu à peu de la graine qu'elle porte parfois assez longtemps à son sommet (Pl. I, fig. 1, 2, 3, 4, 5, 6, 13).

Croissance de la plantule. — La plantule a la forme d'un filament mince, terminé à sa partie inférieure par une région légère-

ment renflée (Pl. I, fig. précédentes, *C. Epithymum*, *C. Japonica*). Cette extrémité s'enfonce dans le sol d'une très petite longueur, parfois deux millimètres seulement pour les grandes espèces, ce qui suffit pour supporter le filament.

Quelquefois cette région renflée, recourbée presque horizontalement, au lieu de s'enfoncer dans le sol, s'appuie simplement sur lui. La plantule, après avoir épuisé les réserves de la graine, s'accroît peu à peu au moyen des matières que retire du sol sa petite racine rudimentaire dont la vie est très éphémère. Avant même de s'être débarrassée de la graine qu'elle porte à son sommet, la tige filiforme commence ses mouvements de nutation, provoqués par la croissance inégale et variable le long des diverses génératrices de la surface. Avant d'être complètement dressée, la tige de toutes les espèces est infléchie à son extrémité en une sorte de cambrure ou de boucle. La fig. 1 représente l'extrémité d'un jeune filament de *C. Japonica* ainsi recourbé en une boucle qui peu à peu se défait jusqu'au redressement complet de la tige. En *a*, l'anneau est bien fermé ;

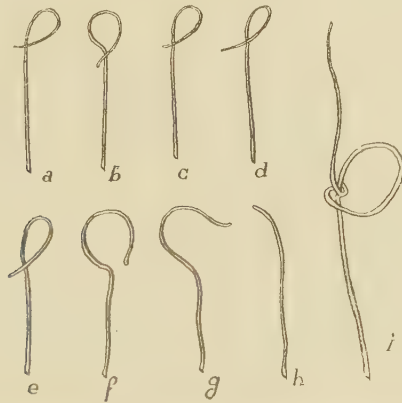


FIG. 1. -- *Cuscuta Japonica*. — États successifs du redressement du sommet de la plantule. *a*, état primitif ; *b*, 2 h. 1/2 après *a* ; *c*, 3 h. après *b* ; *d*, 1 h. 1/2 après *c* ; *e*, 7 h. après *d* ; *f*, 10 h. après *e* ; *g*, 6 h. après *f* ; *h*, 8 h. après *g*. Gr. nat. *i*, sommet très grossi d'une plantule de *C. Europaea*, ayant formé un anneau fermé par un nœud.

deux heures et demie après, en *b*, l'anneau s'élargit, et la tigelle exagère même sa cambrure ; en *c*, deux heures et demie après l'état précédent, l'anneau a pris une forme elliptique plus grande,

en se desserrant. Deux heures après en *d*, la boucle s'est resserrée, vers le soir, et elle reste ainsi pendant presque toute la nuit. Vers le milieu de la nuit, elle a la forme *e*. Vers le jour, la boucle se desserre peu à peu, et à 9 heures du matin elle prend l'aspect *f*; à 3 heures du soir, la boucle est complètement défaite, *g*, et, enfin, à 11 heures du soir, l'extrémité de la tige n'est plus que légèrement infléchie, *h*. Pendant la période de la boucle, il arrive parfois que la tige s'enroule autour d'elle-même au point de contact de son extrémité recourbée. Cet enroulement donne naissance à un véritable nœud. La pointe libre continue à croître et à accomplir sa nutation (fig. 1, *i*, *C. Europæa*; très grossi). Dès que la tige est complètement dressée, elle accomplit rapidement sa croissance et ses mouvements révolutifs.

Examinons la marche de la croissance de la plantule, abstraction faite de la très courte région radiculaire. De nombreuses mesures effectuées m'ont toujours donné des résultats analogues. Sur un germe filiforme de *C. Europæa* de 8 mm. de longueur, j'ai tracé à l'encre grasse 4 divisions de 2 mm. Au bout de vingt-quatre heures, j'ai constaté les résultats suivants: la division supérieure a une longueur de 9 mm., la seconde division a 4 mm., la troisième ne s'est accrue que d'une quantité très minime, la quatrième a conservé sa longueur primitive de 2 mm. Donc on voit que, sur ce filament de 8 mm., l'allongement est nul dans sa moitié inférieure, et qu'il augmente peu à peu à partir de la région médiane pour atteindre son maximum dans le quart supérieur.

Sur un autre germe de *C. Europæa*, de 7 mm. et qui a présenté une croissance moins rapide, j'ai marqué 7 divisions de 1 mm. Au bout de vingt-quatre heures, les accroissements de ces diverses zones, à partir de la première, ont été les suivants, en millimètres :

$$1/2, 2, 1\ 1/2, 1\ 1/2, 1, 1/2, 0$$

On voit que la dernière division ne s'est pas accrue. Sur une ligne horizontale, marquons comme abscisses les 7 divisions de la tige; en ces points, sur des perpendiculaires, portons, comme ordonnées, des longueurs proportionnelles aux accroissements des zones correspondantes. En joignant les extrémités des ordonnées, nous aurons la courbe représentative de l'allongement simultané des diverses zones de la tigelle. Nous voyons que la croissance, faible vers le sommet, augmente peu à peu, atteignant son maximum dans

le premier quart environ de la jeune tige; puis la croissance diminue progressivement et s'annule dans le dernier quart. Cette courbe nous montre, de plus, que la croissance suit l'allure générale de celle des végétaux supérieurs (fig. 5, A).

Dès que l'extrémité radiculaire est sortie de la graine, sa croissance est minime dans les grandes espèces, et à peu près nulle dans les petites.

Considérons un germe de *C. Japonica*, dont l'extrémité inférieure renflée, seule encore hors de la graine, a une longueur de 5 mm. Huit jours après, cette partie renflée s'est accrue de 2 mm. à peine. Sur un jeune germe de la même espèce, au moment où la radicule se fait jour et sort de la graine d'une longueur de 3 millimètres, j'ai marqué 3 divisions de 1 mm. Au bout de trois jours, la portion primitive qui avait en tout 3 mm. de longueur, mesurait seulement 4 mm; la dernière division était la plus allongée. Au commencement de la germination, on peut donc constater un léger accroissement de la partie radiculaire, suffisant pour montrer que cette extrémité douée d'une croissance propre est, quoique rudimentaire, une véritable racine.

Géotropisme. — Tous les auteurs ont constaté le faible géotropisme de la petite racine rudimentaire, mais ils n'ont guère observé que les petites espèces. D'une manière générale, en effet, ce géotropisme est peu prononcé, mais il est très évident dans les grandes espèces comme le *C. Monogyna* et le *C. Japonica*, dont la racine, quoique petite, acquiert pourtant une longueur appréciable. La partie inférieure renflée du germe de ces espèces atteint 8, 10, et quelquefois 12 millimètres de longueur, et s'enfonce dans le sol de 4, 5 et 6 millimètres. Cela suffit pour reconnaître que cette extrémité est douée de la faculté géotropique et, en même temps, qu'elle est bien une racine. Nous en étudierons plus tard la constitution. Le géotropisme en sens inverse, de la jeune tige filiforme est toujours très puissamment marqué, dans toutes les espèces.

Héliotropisme. — Quelle est l'action de la radiation pendant cette première période de la vie de la plante parasite? Les auteurs n'ont envisagé cette action que sur la plante adulte, comme nous le verrons plus loin.

L'action de l'héliotropisme se fait sentir d'une manière très

sensible sur les germes des grandes espèces. Ils s'inclinent toujours vers la source éclairante. Pendant la nutation, la pointe évolue du côté du jour. Eclairons unilatéralement des germes de *C. Japonica* placés dans une chambre obscure présentant une petite fente longitudinale, et plaçons la pointe de ces germes légèrement inclinés, à l'opposé de la fente par où vient la lumière. En une heure ou une heure et demie, les germes filiformes décrivent le demi-cercle pour se diriger du côté de la fente. En moins de deux heures, les extrémités des germes assez longs ou assez rapprochés de la fente, sortent à travers cette fente. Dans ces expériences, la fente était simplement éclairée à la lumière diffuse. Quoique moins rapide sur les petites espèces, l'effet de l'héliotropisme est, néanmoins, sensible et cet effet est, comme dans la généralité des cas, retardateur. Des filaments de *Cuscuta* atteignent dans l'obscurité une longueur toujours plus grande qu'au soleil ou même à la lumière diffuse. Des germes de *C. Europæa* peuvent atteindre ainsi, sept, huit, dix centimètres de longueur. De plus, dans l'obscurité, les filaments croissent en ligne droite, tant qu'ils peuvent soutenir leur propre poids, et les cambrures primitives sont peu accentuées.

Hydrauxisme. — Le germe filiforme est très sensible à l'absence de l'humidité, et ne tarde pas à mourir si cette absence se prolonge. La jeune racine rudimentaire et éphémère possède un rôle d'absorption peu intense et de courte durée. Si la plantule perd par transpiration une grande quantité d'eau, non renouvelée, elle se flétrit rapidement. Voilà pourquoi les rayons du soleil, outre l'effet retardateur qu'ils exercent sur la croissance, sont défavorables à la jeune plante. La lumière diffuse et l'humidité sont donc essentielles au bon développement de la plante parasite. Dans la nature ces conditions sont généralement réalisées, la *Cuscuta* croît, en effet, au milieu des touffes de la plante nourricière, et ses graines germent sur un sol toujours ombragé et un peu humide.

Nutation. — Pendant que le jeune filament croît ainsi, dans de bonnes conditions de lumière et d'humidité, soumis aux diverses influences du géotropisme et de l'héliotropisme, il effectue un mouvement de nutation qui va favoriser son accès à une plante

hospitalière. Ce mouvement n'a été observé avec un peu d'attention que sur la plante adulte. Chez le germe filiforme, la nutation est très irrégulière, et ne possède pas un sens particulier de direction. De plus, il est rare que la pointe du filament exécute des mouvements révolutifs complets autour de son pied. Ce filament, trop faible pour pouvoir se tenir bien vertical, incline sa pointe qui, généralement, effectue ses mouvements d'un seul côté, en avant du point

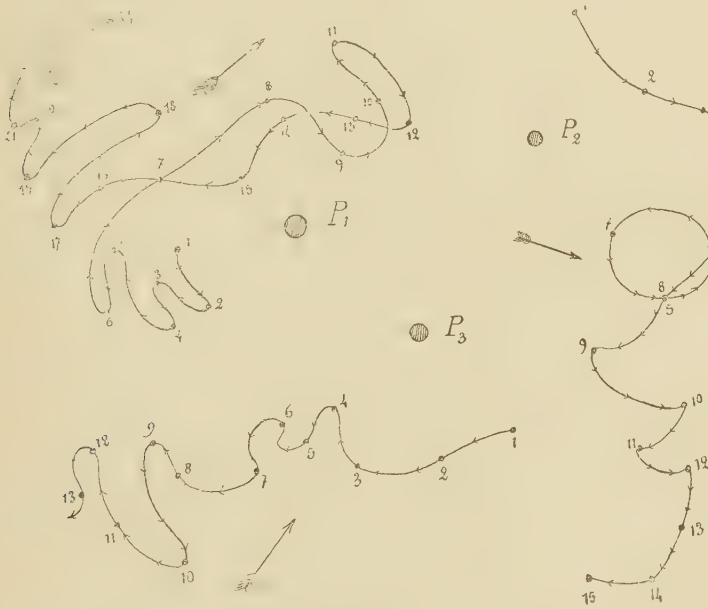


FIG. 2. — Tracé de la circumnutation de trois plantules de *Cuscuta Europæa*.

P. marque le point où la plantule repose dans le sol; les flèches indiquent la direction de l'éclaircissement maximum. Les positions ont été prises d'heure en heure; les numéros indiquent les principales positions.

P₁. — Durée totale du mouvement: 70 heures. Entre les nos 3 et 4, intervalle de 3 heures; entre les nos 6 et 7, 4 heures; entre les nos 12 et 13, 3 heures; entre les nos 17 et 18, 8 heures de nuit.

P₂. — Durée totale du mouvement: 40 heures. Entre les nos 4 et 5, intervalle de 3 heures; entre les nos 5 et 6, et entre les nos 6 et 7, intervalle d'une heure; entre les nos 7 et 8, 3 heures.

P₃. — Durée totale du mouvement: 28 heures. Entre les nos 4 et 5, 8 heures de nuit; entre les nos 12 et 13, 3 heures au déclin du jour.

où la jeune plante repose sur le sol. La fig. 2 représente, parmi beaucoup d'autres exemples, les mouvements de nutation effectués

par quelques filaments de *C. Europæa*, pendant un certain nombre d'heures. La jeune plante repose dans le sol au point P, et la pointe parcourt le trajet indiqué par la courbe. Les numéros placés sur ces courbes indiquent les points des heures principales. En général, le mouvement se produit du côté où l'éclairement en lumière diffuse est maximum (fig. 2, P₁ et surtout P₃) ; il y a des exceptions à cette règle (fig. 2, P₂). On voit que la pointe se promène alternativement à droite et à gauche sur des parcours plus ou moins longs ; parfois elle accomplit une courbe elliptique ou irrégulière, fermée, mais c'est rare. Le mouvement de nutation dans la première phase de l'évolution de la plante, c'est-à-dire avant son installation parasitaire, est donc très irrégulier et n'est soumis à aucune loi fixe. Il fluctue au gré de toutes les influences du milieu : chaleur, lumière, humidité, pesanteur.

Ces mouvements de nutation ont évidemment pour but de permettre à la jeune Cuscute de chercher et d'atteindre une plante nourricière. Cependant, dès que celle-ci est atteinte, il ne s'en suit pas que la plante parasite va immédiatement s'y fixer. Si le moment d'irritabilité dont nous parlerons plus loin n'est pas venu pour elle, elle continue simplement ses mouvements de nutation. Cette observation est surtout sensible si l'on considère un filament de *C. Epithymum*, par exemple, placé très près d'une jeune tige de Trèfle. Le filament ne s'y fixera qu'au bout d'un certain temps de croissance et de nutation. Placé très près de l'hôte, il le touchera fréquemment pendant la course de la pointe ; le milieu du filament pourra même l'enlacer d'un demi-tour de spire pendant quelques heures, puis ce demi-tour se défera par suite du chemin inverse effectué par la pointe. L'enlacement définitif n'a donc lieu, qu'après un certain temps de croissance pendant lequel le filament atteint des longueurs assez variables.

§ 2. — INSTALLATION PARASITAIRE.

Si le jeune filament ne parvient pas atteindre une plante hôtalière il ne meurt pas cependant tout de suite. La racine, flétrie, a cessé ses fonctions d'absorption, mais la petite plante vit encore pendant quelques jours aux dépens de ses propres réserves qui cheminent peu à peu des parties inférieures vers les parties élevées ; de plus, par la région qui repose sur le sol humide, la jeune plante

continue à absorber de l'eau, à la manière des fleurs placées dans un vase. Les filaments croissent donc, mais en devenant de plus en plus minces, parce qu'ils gagnent naturellement en longueur ce qu'ils perdent en diamètre. Ils peuvent, de cette façon, atteindre d'assez grandes longueurs, contrastant avec la taille ordinaire des plantules qui ont pu parvenir à une plante hospitalière. Cette taille ordinaire, pour les petites espèces ne dépasse guère trois ou quatre centimètres; pour les grandes, elle peut atteindre dix ou douze centimètres. Des germes de *C. Europæa* placés hors de portée d'une nourrice, peuvent acquérir une longueur de sept ou huit centimètres avec une épaisseur de $\frac{1}{4}$ de millimètre à peine. Un germe de grande Cuscuté, de *C. Japonica*, loin de toute plante hospitalière, a pu croître abondamment, jusqu'à ce que, sous l'action de son propre poids, il soit tombé sur le sol; là, il a continué encore à croître et a atteint la longueur de vingt-sept centimètres. Les parties inférieures étaient en dépérissement sur une distance de huit centimètres, et le filament, après la mesure précédente, a pu croître encore pendant deux jours. Lorsqu'un filament est ainsi tombé sur le sol, dépérissant par les parties inférieures, et continuant à croître par les parties supérieures, sa pointe, relevée verticalement, continue ses mouvements de nutation, et si sur son trajet elle rencontre une plante nourricière, la plante parasite peut encore s'y fixer et y trouver le salut.

Pendant cette recherche de l'hôte nourricier, le jeune filament peut-il s'enrouler autour de supports morts, organiques ou autres, rencontrés en chemin? MOHL (1) soutient que non; il n'a pu réussir à faire enrouler un germe de *C. Europæa* autour d'un fil de laiton ou d'une mince baguette de verre. SCHACHT (2) émet la même opinion, et, enfin, les essais de KOCH (3) s'accordent avec les observations des deux auteurs précédents. Pour ce dernier auteur, les jeunes filaments de Cuscutes, n'enlaçant jamais de soutiens morts, doivent posséder « une certaine capacité de choix (*Wahlfähigkeit*) » dont le but physiologique se conçoit. Cependant il n'en est pas toujours ainsi. J'ai pu observer plusieurs fois des germes filiformes de

(1) MOHL. Über den Bau und das Winden der Ranken und Schlingpflanzen, p. 128, Tübingen 1827.

(2) SCHACHT. Beiträge zur Anatomie und Physiologie der Gewächse, p. 168, 1851.

(3) KOCH. Die Klee und Flachsseide, 1880, p. 17.

C. Europæa qui, par suite d'un long accroissement sans avoir rencontré de plantes nourricières, étaient tombés sur un sol *humide*, et qui s'enroulaient autour de petits graviers rencontrés sur leur passage. J'ai vu aussi des germes de *C. Europæa* et de *C. Epithy-mum* s'enrouler et commencer la formation de leurs suçoirs, autour de brins de mousses mortes mais *humides*. Enfin j'ai pu, à de nombreuses reprises, voir de tels germes s'enrouler autour de minces baguettes de bois ou de verre, autour de mèches de coton, dans une atmosphère *humide*. La condition d'humidité est essentielle pour les petites espèces; voilà pourquoi les auteurs précédents, placés sans doute dans des conditions peu avantageuses sous ce rapport, sont arrivés à des constatations erronées. Les grandes espèces (*C. Japonica*, *C. Monogyna*), ne sont pas aussi exigeantes, et la plupart du temps, on voit leurs plantules filiformes s'enrouler autour des supports morts qu'on leur présente ou qu'elles rencontrent naturellement, même dans des conditions hygrométriques relativement faibles. G. PEIRCE (1) corrobore les observations de KOCH. D'après lui aussi, les germes ne s'enroulent pas autour des supports morts; mais s'il ne constate pas, comme moi, des cas contraires, il donne cependant la véritable explication du fait qui réside dans la condition essentielle d'humidité. De plus, comme ses prédécesseurs, il n'a pas expérimenté sur les germes des grandes espèces.

Nous avons vu, en effet, que l'ombre et l'humidité sont les conditions les plus avantageuses pour la croissance des germes filiformes des Cuscutés. Ces germes ont toujours besoin, par l'absorption de l'eau, de faire équilibre à l'eau perdue par la transpiration. Si la racine et la base de la tige sont flétries, cette absorption se continue par les portions restées vivantes et en contact avec le substratum humide. Lorsque le jeune filament enlace un support quelconque, les parties inférieures continuent à se flétrir, et la surface en contact avec le sol humide diminue de plus en plus d'étendue. La quantité d'eau ainsi puisée décroît progressivement, et il devient bientôt nécessaire que l'absorption puisse se continuer sur les surfaces en contact avec le support. Si cette condition est réalisée, la jeune plante peut continuer à croître aux

(1) G. PEIRCE. A contribution to the Physiologie of the Genus *Cuscuta*. *Annals of Botany*. Vol. VIII, n° XXIX, March 1894, p. 57.

dépens de ses réserves, et, de plus, l'enroulement dont cette croissance est la cause directe, peut se produire. Dans les conditions naturelles, lorsque le germe croît sur le sol humide, il trouve généralement aussi l'humidité qui lui est nécessaire, sur la base des minces tiges ou sur les feuilles des plantes hospitalières qu'il rencontre. Il s'y enroule donc facilement, la continuation de la croissance et ensuite la formation des suçoirs étant assurées. Si le germe rencontre un support mort, mais assez humide, il pourra s'y enrouler aussi ; mais si le support est entièrement sec il ne pourra l'enlacer. Voilà pourquoi, dans la plupart des cas, les germes des petites espèces ne s'enroulent pas sur les supports morts. Ainsi que nous le verrons plus loin, le germe des grandes espèces offre une structure anatomique plus perfectionnée que celle des petites, des organes conducteurs bien mieux développés. Il n'a pas besoin, comme le germe des petites espèces, d'un contact aussi large avec le sol ; l'eau qu'il peut puiser par les petites parties en contact avec le sol, suffit à ses besoins pour croître, et il peut, par conséquent, avec assez de facilité s'enrouler autour de supports secs.

Si au cours de sa nutation le germe filiforme a pu atteindre une plante hospitalière, et si ce germe se trouve dans la période d'irritabilité dont nous parlerons plus loin, il commence son enroulement autour de cette plante. Pour un observateur placé en face de la tige volubile montant autour d'un support vertical, cet enroulement a lieu de gauche à droite, c'est-à-dire dans le sens inverse de celui du mouvement des aiguilles d'une montre. Je n'ai vu aucune exception à cette règle dans les grandes Cuscutées. Dans les petites espèces cependant, il n'est pas rare de voir se produire des enroulements en sens inverse, c'est-à-dire, de droite à gauche. J'ai observé plusieurs fois ce fait dans le *C. Europæa* et le *C. Epithymum*. Ce sens variable d'enroulement chez les petites espèces, est dû, vraisemblablement, à la direction très variable que nous avons vu prendre à la nutation de leur germe filiforme. Ce n'est que lorsque la plante est adulte que la nutation s'accomplit dans un sens immuable et d'une manière régulière, comme nous le verrons plus loin, et que l'enroulement suit constamment le sens de cette nutation.

Comme nous l'avons dit plus haut et comme nous le verrons plus loin, c'est la partie irritable du germe filiforme qui est susceptible de ce premier enroulement de la plante. Cette région irritable

occupe une certaine longueur à partir du sommet de la jeune tige. Si le diamètre de l'hôte est proportionné à la longueur de cette région, le germe filiforme peut enrouler deux ou trois spires autour de cet hôte. Si la région en irritabilité est courte, ou si le diamètre de l'hôte est trop grand en proportion, le germe pourra ne s'enrouler que d'un seul tour de spire. D'autres fois même, le germe appliquera seulement son sommet sur la plante nourricière. La forme du support autour duquel ou sur lequel se fait la fixation du germe peut être quelconque. Comme on le voit sur les figures des Pl. I et II, le germe vient se fixer sur des tiges de formes et de grosseurs diverses, sur des pétioles, et même sur des limbes de feuilles. Dès que le germe est ainsi appliqué contre la plante hospitalière, on voit la région fixée grossir considérablement. De la surface de cette région en contact avec l'hôte, sortent peu à peu des suçoirs qui s'enfoncent dans ses tissus. En même temps, la croissance de la jeune plante parasite se ralentit, et même s'arrête; les régions inférieures finissent de se flétrir, et la portion fixée est bientôt complètement isolée du sol. Alors commence la période de fixation définitive de la *Cuscuta* sur l'hôte, et son installation parasitaire; elle puise désormais toute sa nourriture dans l'hôte, et toute la puissance végétative se porte sur la formation des suçoirs et sur l'extension en diamètre de la portion fixée. Cette période d'arrêt, plus ou moins longue, est employée par la jeune plante fixée, à assujétir ses suçoirs et à parfaire ses tissus, en un mot à devenir plante adulte en prenant la structure qu'elle conservera désormais pendant toute son évolution.

L'embryon des grandes *Cuscutes* et, par conséquent, le germe filiforme qui en découle, possèdent déjà deux ou trois petits entre-nœuds bien formés, marqués par de petites écailles ou feuilles rudimentaires. Sur beaucoup de petites espèces, *C. Europæa*, *C. Epithymum*, etc., on n'aperçoit au sommet des germes qu'un ou deux mamelons, précurseurs des écailles futures. Ces écailles n'apparaissent réellement que lorsque le sommet du germe s'est fixé sur un hôte; au bout de quelques jours, de petits entre-nœuds, bien dégagés, se laissent apercevoir.

Pour comprendre nettement l'évolution du germe filiforme depuis la graine jusqu'à sa fixation, pour avoir une idée de la durée des diverses phases par lesquelles passe la jeune plante dans cette première période de vie libre, et pour connaître la durée du temps

d'arrêt de la portion fixée, suivons sur les Pl. I et II, l'évolution de quelques espèces.

Considérons d'abord une grande espèce, le *C. Japonica* (Pl. I). Une graine semée le 22 mai, était en pleine germination 3 jours après ; le 1^{er} juin, le germe filiforme avait une longueur de 5 centimètres environ ; le 3 juin, il rencontrait un pétiole de Pélargonium placé à sa proximité et, en quelques heures, enroulait autour de ce pétiole près de deux spires, montant de gauche à droite. La fig. 7 représente l'état de la plante au 9 juin. Les parties inférieures se flétrissent peu à peu, tandis que la région enroulée grossit et produit des suçoirs qui s'enfoncent dans l'hôte. La fig. 8 représente la même plante au 13 juin ; les parties inférieures sont entièrement flétries, la portion fixée est complètement isolée et commence à croître. A partir de ce moment, la plante prend l'essor rapide que nous lui verrons plus loin. Dans cet exemple, la Cuscuta a mis, à partir de la graine, 22 jours pour s'installer définitivement en parasite. La durée du temps d'arrêt, à partir de la formation des premières spires montantes, a été de 10 jours. Cette expérience de culture a eu lieu à la bonne saison et en plein air, c'est-à-dire dans les conditions naturelles, et par une température moyenne pendant le jour, de 20 degrés.

Un lot de trois graines de la même espèce, par 23 degrés de température, a été placé en germination, en serre, le 25 avril. Le 28 avril la germination des trois graines était en bonne voie. Le 5 mai, les germes filiformes issus de ces graines, d'une longueur moyenne de 4 centimètres environ, étaient placés dans des pots contre des pieds de Zinnia et de Balsamine. Les fig. 10, 11, 12 représentent l'état de ces germes au 29 mai ; les deux premiers sur Balsamine et l'autre sur Zinnia. Il s'est donc écoulé une période de 34 jours pour arriver à cet état ; mais ce temps est une moyenne, car l'on remarquera qu'un des trois exemplaires, 10, commence déjà son essor rapide définitif.

La fig. 9 représente l'état d'un jeune pied de *C. Japonica* fixé sur jeune plant de Balsamine des jardins, et dix jours environ après la période d'arrêt qui suit la fixation du germe filiforme. A la base on voit encore l'extrémité inférieure flétrie de ce filament, à l'aisselle des écailles naissent déjà des ramifications.

Dans les petites espèces, le germe filiforme qui ne dépasse guère la longueur de trois ou quatre centimètres, après une nutation de

trois, quatre ou cinq jours, enroule son sommet autour des minces tiges des plantes hospitalières, en un ou deux tours de spires ; la période de fixation dure en moyenne quatre jours. Cette fixation s'opère par un très petit nombre de suçoirs, quelquefois deux seulement. Pendant dix ou douze jours, cette portion fixée grossit, prend une couleur jaune ou rougeâtre, développe son bourgeon terminal. Au bout de cinq ou six jours après cet état, les premiers entre-nœuds se dégagent nettement, et la plante commence la croissance rapide qu'elle conservera pendant toute la durée de la végétation. J'ai examiné l'évolution d'un certain nombre d'espèces, *C. Epithymum*, *C. Epilinum*, *C. Gronovii*, *C. Chinensis*, *C. Europæa*. La fig. 14 montre un sommet de filament de *C. Epithymum* qui a enroulé un peu plus d'une spire autour d'une mince tige de Trèfle. Le sommet de la portion enroulée (fig. 16 très grossi) ne montre pas encore un bourgeon bien formé. On n'aperçoit que deux faibles proéminences indicatrices des futures écailles. En 15, on voit un sommet de germe qui n'a enroulé autour de la plante hospitalière qu'un demi-tour de spire, fixé au moyen de deux suçoirs seulement. Après un temps d'arrêt de quelques jours, le sommet s'est développé, et a donné trois petits entre-nœuds bien apparents.

Le passage de la vie libre à la vie parasitaire chez le *C. Europæa* mérite une mention spéciale (Pl. II). Le germe se fixe, souvent par son seul sommet, sur la surface de la tige de la plante hospitalière ou sur le limbe de ses feuilles et fréquemment par un seul suçoir. Ce sommet se renfle considérablement et il en résulte une petite tête, au sommet d'un fil très ténu qui se flétrit de plus en plus par la base. Cette tête est d'abord jaune ou verdâtre ; examinée à la loupe (fig. 1 et 2), on voit qu'elle est formée par une grosse excroissance placée un peu au-dessous du sommet de la tige. Cette excroissance est le suçoir naissant, suffisant pour maintenir la petite tête collée à la surface de l'hôte. Cette tête, terminée désormais par une queue filiforme, libre et isolée sur la surface de l'hôte, grossit de plus en plus, prend une couleur rouge parfois intense, et forme ainsi un corps bizarre qu'il serait difficile en certains cas à un œil inexpérimenté de prendre pour une plante. A ce moment, cette petite tête est fortement fixée contre l'hôte. Si on la détache délicatement, et si on l'examine à la loupe (fig. 3), on voit au sommet renflé apparaître deux écailles naissantes. La grosse excroissance précédente s'est

écrasée en un disque creux, dont les bords se collent fortement sur l'hôte et dont la concavité fait l'effet d'une ventouse. Du centre de ce disque sort un mince cône qui forme le vrai suçoir et qui s'enfonce fortement dans les tissus de l'hôte. Ce petit corps reste ainsi stationnaire pendant quelques jours, puis on le voit se développer par la pointe et dégager les premiers entre-nœuds d'une plante maintenant bien reconnaissable.

Ces petits corps primitifs du *C. Europæa* prennent les formes les plus bizarres par suite de torsions ou d'inflexions du sommet du germe filiforme. La partie renflée, souvent très rouge, fixée et isolée sur l'hôte est terminée par une queue très ténue qui se flétrit de plus en plus (fig. 4, 5, 6). Au bout de quelques jours de repos, des entre-nœuds bien formés se dégagent du sommet et des bourgeons placés à l'aisselle des premières écailles. Souvent, les premiers entre-nœuds sont compacts, ramassés, et donnent à la petite plante isolée sur l'hôte, fixée par un seul point, une allure originale (fig. 7). La fig. 8 représente un corps primitif de *C. Europæa* fixé sur une branche de *Sedum album*, et qui est simplement assis sur une feuille charnue de cet hôte. La fig. 9 montre sur le même hôte une forme différente. Sur la fig. 10 on voit encore, fixé sur un pétiole de *Nemophylis insignis* un pied naissant de *C. Europæa*. Le germe filiforme se fixe aussi quelquefois sur une portion assez longue de son sommet, surtout quand il s'attaque à des limbes de feuilles; il utilise alors un nombre plus considérable de suçoirs. Sur la fig. 11, on voit représentée sur ses deux faces, une feuille de *Bellis perennis* ainsi attaquée. La fig. 12 représente un jeune pied de *C. Europæa* bien sorti de sa phase d'arrêt et en plein essor; il était primitivement fixé par la région *mn* sur une assez grosse tige d'Ortie, par huit suçoirs placés sur la surface interne d'une seule spire. Le corps primitif était renflé, ramassé et avait donné des entre-nœuds compacts; en *m*, on voit encore la petite queue filiforme.

§ 3. — VÉGÉTATION DE LA PLANTE ADULTE.

La Cuscuté, maintenant assujétie fortement sur l'hôte au moyen de ses premiers suçoirs, prend son essor; elle est complètement parasite et sa marche d'envahissement, désormais rapide, s'opère de la manière suivante.

La tige croît d'abord en ligne droite, mais bientôt son sommet prend un mouvement de circumnutation assez régulier, de gauche à droite, qui s'étend sur les premiers entre-nœuds ; en même temps, dans les entre-nœuds inférieurs se manifeste une torsion dans le sens du mouvement révolutif. Ces mouvements ont pour résultat d'enrouler la tige parasite, en spirale, autour de la branche de la plante hôte. Ces premiers tours de spires, peu nombreux, un ou deux en général, sont lâches et étendus, ne s'appliquant pas contre le support d'une manière sensible. Pendant la formation de ces spires lâches, la croissance est très rapide, puis elle décroît progressivement ; la partie libre, en nutation, s'infléchit davantage et des spirales, étroites, resserrées, commencent alors. En une vingtaine d'heures, en moyenne, le *C. Europaea*, par exemple, forme deux ou trois spirales étroites, qui peu à peu se resserrent et finissent par embrasser d'un fort contact la tige de l'hôte. Parfois même, ces spirales se touchent entre elles comme un fil enroulé sur une bobine. C'est de la surface interne des spires serrées que sortent les suçoirs qui s'enfoncent dans les tissus de l'hôte, et qui donnent au parasite un contact si intime qu'il faut une certaine force d'arrachement pour dérouler ces spirales serrées. La croissance de cette région de spires serrées est considérablement ralentie ; à ce moment, toute la force végétative est employée par la tige à croître en diamètre et à former les organes de succion. Il y a donc ici un ralentissement analogue à celui que nous avons observé pendant la phase d'installation des suçoirs du germe filiforme. Mais ce temps d'arrêt est plus court que le temps d'arrêt initial qui est celui de l'installation parasitaire ; il ne dure guère plus d'un jour ou deux. Je nommerai par la suite, *région haustoriale* (1), l'ensemble des spires serrées à suçoirs, formées par un même mouvement révolutif.

Après ce léger temps d'arrêt de la région haustoriale, la tige de la Cuscuta continue à croître en ligne droite avec une rapidité qui augmente progressivement, et enroule autour de l'hôte une ou deux nouvelles spires très lâches. Dans le *C. Europaea*, j'ai mesuré des longueurs de tiges de près de vingt centimètres effectuant à peine une spirale complète. Dans les grandes Cuscutes, aux tiges plus robustes, qui atteignent parfois plus d'un demi centimètre de

(1) Du mot latin *haustor* qui signifie : celui qui puise.

diamètre, j'ai vu des tiges de près de deux mètres de long donnant deux ou trois spirales à peine, autour d'une tige hospitalière ne dépassant pas une grosseur de deux centimètres. A cette nouvelle période de spires lâches, succèdent un ralentissement de croissance et une période de spires serrées, c'est-à-dire une nouvelle région haustoriale, et ainsi de suite. Le même phénomène s'accomplit dans toutes les tiges issues des nombreux bourgeons axillaires de la plante. En moins d'un mois, un pied primitif de *C. Europæa*, en pleine saison, peut envahir une assez grosse touffe d'Ortie ; un brin de *C. Japonica* de vingt centimètres de longueur a pu, du 25 mai au 25 août, envahir un Sureau volumineux de quatre mètres de hauteur et le recouvrir d'une épaisse chevelure de filaments. A mesure que la Cuscuta s'accroît, gagnant les parties supérieures de l'hôte, les parties inférieures de la plante parasite se flétrissent par un phénomène que nous étudierons plus loin.

Phénomène d'irritabilité. — Cette formation intermittente de spires serrées portant des suçoirs, laisse supposer qu'elle est due à un phénomène d'irritabilité qui se fait sentir à certaines périodes. Tous les auteurs qui se sont occupés sérieusement de ces parasites, ont considéré cette opinion comme certaine. H. VON MOHL (1) en 1827, admettait l'existence de ce phénomène et, dans sa théorie sur l'irritabilité des vrilles de certaines plantes, il prenait les Cuscutes comme un exemple frappant. DE VRIES (2), SACHS (3) et KOCH (4) sont du même avis. Ce fait possède en faveur de la vérité toutes les apparences, mais il n'a été démontré expérimentalement que dans ces derniers temps par PEIRCE (5). Cet auteur, au moyen d'expériences analogues à celles dont s'était servi peu de temps auparavant PFEFFER, dans des recherches sur le mécanisme des vrilles de certaines plantes, a montré que la Cuscuta est, par intermittence, irritable par le contact d'un corps dur. A certains moments, la tige de la Cuscuta devient sensible à la pression ; sur le côté

(1) H. v. MOHL. Über den Bau und das Winden der Ranken and Schlingpflanzen, p. 114, 1827.

(2) DE VRIES. Zur Mechanik der Bewegungen von Schlingpflanzen. *Arbeiten des bot. Instituts in Würzburg*. Bd. I. H. 3. 1873.

(3) SACHS. Lehrbuch der Botanik, p. 837.

(4) KOCH. Die Klee und Flachsseide, p. 21.

(5) PEIRCE. Loc. cit., p. 64. Citation du travail de PFEFFER en 1885.

où s'exerce cette pression la croissance diminue, elle augmente du côté opposé. Il s'en suit une courbure très prononcée qui contribue, plus encore que la circumnutation, à enrouler, d'une manière serrée, la tige parasite autour de son support. Sur la plante adulte, le phénomène d'irritabilité s'exerce par intermittence ; sur le germe filiforme, la pointe, sur une plus ou moins grande longueur, devient à un certain moment sensible au contact. L'irritabilité est maxima dans la partie médiane de la région de croissance, et va en diminuant dans les deux directions opposées. A ces moments d'irritabilité, la Cuscuta se conduit absolument de la même façon que les vrilles de certaines plantes grimpantes, dont la sensibilité à la pression est bien connue et a été étudiée par de nombreux auteurs (PALM, MOHL, DUTROCHET, DARWIN, etc.). Citons par exemple les vrilles du *Passiflora gracilis*, du *Bryonia dioica*, du *Smilax*. Il résulte de ces faits que les Cuscuta, avec leurs deux modes alternatifs de mouvement, sont à la fois des plantes volubiles et grimpantes : volubiles, lorsque la tige monte simplement en spires lâches sous l'action du géotropisme et de la nutation, et grimpantes au moment de la formation des régions haustoriales douées de la sensibilité à la pression. On sait maintenant que, dans le cas des vrilles, l'effet du contact n'est pas immédiat, mais que c'est un phénomène d'*induction*. La Cuscuta, quoique moins sensible qu'une vrille ordinaire, est douée de ce phénomène d'induction, mais à un degré moindre que dans les vrilles. Je ne m'arrêterai pas sur ces phénomènes, bien étudiés par les précédents auteurs et surtout par PEIRCE.

Les vrilles des plantes grimpantes ont, comme on le sait, une origine morphologique assez variable. Tantôt elles proviennent d'une feuille normale non différenciée (*Fumaria officinalis*), tantôt d'un pétiole (*Tropaeolum*, *Clematis*), d'autres fois de branches surnuméraires modifiées (*Vitis*, *Ampelopsis*), ou de rameaux axillaires aphylls (diverses Passiflorées). Ailleurs, ce sont les branches végétatives elles-mêmes, douées de l'irritabilité au contact, qui s'enroulent comme des vrilles. Ce dernier cas nous est présenté par plusieurs Polygalées (*Comesperma*, *Securidaca*). Y a-t-il dans ces diverses plantes grimpantes des analogies au cas des Cuscuta ? La région qui dans ces plantes parasites remplit le rôle de vrille, appartient à la branche végétative même. Par conséquent, je comparerai volontiers les Cuscuta aux Polygalées citées plus haut, quoique l'analogie ne soit pas complète. Dans ces

parasites, en effet, ce n'est pas toute la branche, mais des portions seulement qui sont douées de la sensibilité au contact.

Dans la très grande majorité des Cuscutées, cette fonction intermittente de vrilles, est dévolue aux rameaux végétatifs ordinaires. Quelques espèces présentent une exception qui jusqu'ici, je crois, n'a été relatée par aucun auteur et sur laquelle voici quelques détails.

Cette exception est présentée d'une manière remarquable par le *C. Gronovii* que je cite en première ligne, parce que j'ai cultivé pendant plusieurs années une variété de cette espèce (var.: *Vulgi-vaga*) que j'ai pu étudier soigneusement (Pl. vu).

Dans cette espèce, à l'aisselle de chaque écaille ou feuille rudimentaire, il se produit une ramification que nous étudierons plus loin, analogue à celle de toutes les espèces. Mais en outre, dans une région proche de l'écaille, il naît un rameau extra-axillaire. Généralement, ce rameau anormal naît à l'opposé de l'écaille (fig. 1, et fig. 4 grossi); quelquefois cependant, il naît un peu au-dessous ou un peu au-dessus du point d'attache de l'écaille et du côté opposé. D'autres fois, mais plus rarement, le rameau extra-axillaire naît du même côté que l'écaille et un peu au-dessus ou au-dessous d'elle. Dans le cas où le rameau extra-axillaire n'est pas situé à côté de l'écaille ou à l'opposé et dans le même plan transversal, on peut remarquer souvent qu'il est soudé à la tige-mère sur une certaine longueur à partir de l'écaille. Ce qui semble démontrer que sa place primitive est bien, près de l'écaille, mais qu'il s'en éloigne plus tard par suite d'une croissance intercalaire commune avec la tige-mère. Enfin, dans quelques cas rares, on peut voir, près d'une écaille et dans le même plan transversal, croître deux rameaux extra-axillaires (fig. 2). Parfois, un de ces deux rameaux extra-axillaires, soudé sur une certaine portion de la tige-mère, ne se détache qu'un peu au-dessus de l'écaille (fig. 3).

Le rameau extra-axillaire produit comme un rameau normal des entre-nœuds avec des écailles; à l'aisselle de ces écailles il donne des rameaux, mais il ne produit jamais de rameaux extra-axillaires (fig. 5, grossi). Les rameaux axillaires de ces rameaux extra-axillaires portent les deux sortes de rameaux.

Ce sont ces rameaux extra-axillaires qui donnent les spires serrées des régions haustoriales. Très souvent, le rameau extra-

axillaire ne donne qu'une seule région haustoriale située vers son extrémité, et il ne s'accroît guère que par ses ramifications axillaires qui sont surtout nombreuses sur les spires. Les filaments normaux, peu volubiles, croissent au milieu des touffes de la plante nourricière, dans le Trèfle par exemple, se couchent sur cette plante, ou pendent à terre sous leur propre poids, pendant que les filaments extra-axillaires, s'accrochant à l'hôte, font progresser sur lui la plante parasite. Dans cette espèce remarquable, nous voyons donc que la fonction de vrilles à suçoirs est dévolue à des rameaux spéciaux. De plus, nous pouvons considérer cette espèce comme exclusivement grimpante, et non à la fois grimpante et volubile.

Parmi les nombreuses espèces de Cuscutes conservées dans les Herbiers et que j'ai pu examiner, je n'ai trouvé cette curieuse ramification que dans le *C. Sandwichiana* de l'Océanie, et dans le *C. racemosa*. Le *C. Gronovii* est l'espèce la plus commune de l'Amérique du Nord; le *C. racemosa* s'étend dans l'Amérique du Sud. Je comparerai volontiers la végétation de ces intéressantes espèces, parmi les plantes grimpantes aux *Vitis*, *Ampelopsis*, *Cissus*. Dans la Vigne, par exemple, c'est une branche surnuméraire, extra-axillaire, opposée à la feuille, qui devient une vrille. Au surplus, ce rameau-vrille présente assez l'aspect d'une branche de Cuscuta. Comme elle, il n'a que des écailles remplaçant les feuilles, à l'aisselle desquelles il se ramifie.

La fonction de formation des suçoirs vient s'ajouter à la fonction de vrille, dans toutes les spires serrées des Cuscutes. Les suçoirs, outre leur fonction très particulière, ajoutent aussi à la force d'adhésion du parasite à son support. La Cuscuta est donc grimpante, non seulement à l'aide des régions-vrilles, mais aussi à l'aide des suçoirs qui sont des racines adventives modifiées. La Cuscuta peut donc soutenir un certain point de comparaison avec quelques plantes qui grimpent, au moyen de racines adventives modifiées, comme le Lierre (*Hedera helix*), le Figuier rampant (*Ficus repens*).

Nutation. — Chez la plante adulte, les mouvements de nutation deviennent réguliers et affectent un sens constant. Le sommet de la tige décrit des ellipses ou des courbes presque circulaires.

La fig. 3 représente le mouvement révolatif d'une tige de *C. Europæa* pendant sept heures; dans cet exemple, la courbe est composée de plusieurs boucles plus ou moins elliptiques, décrites

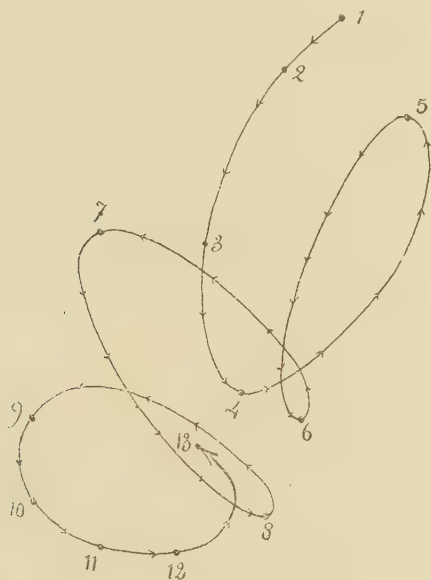


FIG. 3. — Tracé de la circumnutation d'une tige adulte de *C. Europæa* pendant 7 heures. Principales positions : 1, 9 h. du matin ; 5, 10 h. du matin ; 7, midi ; 8, 1 h. du soir ; 9, 2 h. du soir ; 13, 4 h. du soir.

dans le même sens, de gauche à droite, c'est-à-dire dans le sens inverse de celui du mouvement des aiguilles d'une montre. La fig. 4 se rapporte à la circumnutation d'une tige de *C. Japonica* pendant neuf heures, par un temps un peu humide, une température de 19 degrés, et à la lumière diffuse. Le mouvement a été suivi à travers une vitre placée au-dessus et très près de la plante, et sur laquelle étaient inscrits les points successifs du parcours; aussi le dessin représente-t-il, à peu près en grandeur exacte, le trajet effectué par la pointe de la tige. On voit que la nutation est presque circulaire et dans le même sens que précédemment. On remarquera que le sommet de la tige a fait trois tours en neuf heures, c'est-à-dire un tour entier en trois heures. La nutation est très rapide et peut être suivie à l'œil. Entre les points 8 et 9 par exemple, des

croix représentent de cinq en cinq minutes les positions successives de la pointe de la tige. On voit que les distances de ces dernières

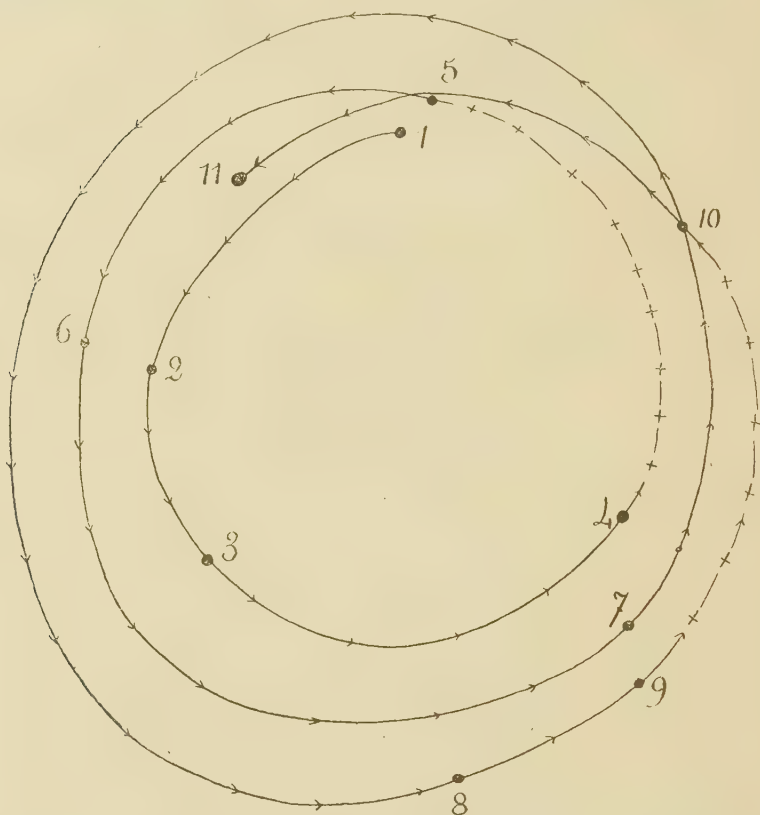


FIG. 4. — Tracé de la circumnutation d'une tige adulte de *C. Japonica* pendant 9 heures $\frac{1}{4}$, température moyenne 19°C , air un peu humide. La courbe représente à peu près en vraie grandeur le chemin parcouru ; les croix représentent des positions distantes de 5 minutes.

Principales positions : 1, 6 h. du matin ; 5, 9 h. du matin ; 7, 11 h. du matin ; 11, 3 h. 15^{m} du soir.

positions sont les mêmes, le mouvement est donc uniforme.

Géotropisme. — L'action géotropique est très active sur la tige adulte. Une tige de sept ou huit centimètres de *C. Europaea*, placée horizontalement, en plein jour, a mis moins de quatre heures pour se redresser complètement. La courbure qui a lieu dans la région

de plus grande croissance, occupait les parties supérieure et médiane du troisième nœud. On sait déjà qu'avant la formation des suçoirs dans les spires serrées récemment formées, ces spires se déroulent si leur support est placé horizontalement. L'action de la pesanteur l'emporte donc sur la sensibilité de la tige au contact. De plus, PEIRCE a fait à ce sujet une observation très intéressante : en supprimant l'effet du géotropisme au moyen de la rotation de la plante parasite et de son support autour d'un axe horizontal, la *Cuscuta*, malgré cette suppression reste insensible au contact. L'auteur compare l'effet de la rotation horizontale dans ces plantes, à l'effet des anesthésiques chez les animaux. Cette insensibilité est temporaire, comme dans le cas des anesthésiques, mais la plante met un temps d'autant plus long à reprendre sa sensibilité qu'elle est restée plus longtemps dans l'appareil rotateur.

Héliotropisme. — Tous les auteurs ont répété, après DE CANDOLLE (1), que l'action de la lumière sur la *Cuscuta* est nulle, c'est-à-dire qu'elle ne cause aucune flexion sur la tige de ces plantes parasites. Nous avons vu plus haut que l'action de la radiation sur la jeune plante, à son premier état de vie libre, est assez sensible, surtout pour les grandes espèces. L'action de la lumière sur la plante adulte semble au contraire ne pas se faire sentir. On peut se demander si l'action héliotropique ne serait pas masquée par l'action plus forte du géotropisme. C'est en effet ce qui arrive, et ce que j'ai constaté presque à la même époque que PEIRCE, en neutralisant l'action de la pesanteur par la rotation. Au bout de cinq heures environ, des sommets de tiges éclairées unilatéralement se courbent du côté de la lumière. La *Cuscuta* est donc bien héliotropique.

Croissance de la tige adulte. — La connaissance de la loi de croissance des tiges est utile ; elle nous fixe surtout sur la place de la région principale d'accroissement qui est, comme nous l'avons dit plus haut, la région douée de la plus grande sensibilité au contact et qui donne naissance aux suçoirs. La marche de la croissance est la même dans toutes les espèces, ne différant, surtout

(1) DE CANDOLLE. *Mémoires de la Société d'Arcueil*, t. II, p. 108.

entre les grandes et les petites espèces, que par le degré de rapidité. Considérons par exemple le *C. Europæa*.

Sur un entre-nœud, jeune, court, en bonne voie de croissance, marquons des divisions le partageant en tranches de longueur égale. Au bout de six ou sept jours, en général, la croissance prend fin. Nous pouvons effectuer diverses mesures qui nous permettront de nous rendre compte de la croissance. Considérons par exemple un entre-nœud d'une longueur primitive de 25 millimètres. Divisons cet entre-nœud en dix zones de 2^{mm}, 5.

Une de ces zones a donné pendant six jours, les allongements quotidiens qui suivent :

$$2,25 - 3,25 - 6,5 - 2,5 - 0,5 - 0 \text{ (en millimètres).}$$

En prenant comme abscisses les jours et, comme ordonnées, des longueurs proportionnelles à ces accroissements journaliers, nous pourrions construire la courbe B (fig. 5) de la croissance de cette zone en fonction du temps. Nous voyons ainsi que cette croissance se fait rapidement, pour atteindre son maximum le troisième jour, puis elle diminue assez brusquement, jusqu'à zéro, sans transitions progressives.

Considérons maintenant l'entre-nœud tout entier, et mesurons au bout de six jours les accroissements des dix tranches primitives, qui sont, en millimètres :

$$15 - 14 - 12,5 - 11 - 7,5 - 7,5 - 7,5 - 5,5 - 5,5 - 1,5$$

En prenant comme abscisses les tranches primitives et, comme ordonnées, des longueurs proportionnelles aux accroissements définitifs de chacune des tranches, nous aurons la courbe C (fig. 5), qui représente la marche de la croissance de l'entre-nœud en fonction de la distance au sommet. C'est donc dans le premier tiers supérieur de l'entre-nœud que la croissance atteint son maximum, et dans ce premier tiers, c'est vers l'extrémité que se trouve la région de plus forte croissance.

Lorsque la croissance a pris fin, au bout de six jours, mesurons les accroissements définitifs de chacune des tranches, comparons-les entre eux, et, pour lire le résultat sur une courbe, prenons comme abscisses les tranches successives et, comme ordonnées, les accroissements de ces tranches au bout du temps donné.

Ces accroissements, en millimètres, sont les suivants :

$$24,75 - 27,25 - 29,5 - 4,5 - 1 - 0,5$$

et la courbe D (fig. 5) est celle des accroissements intercalaires

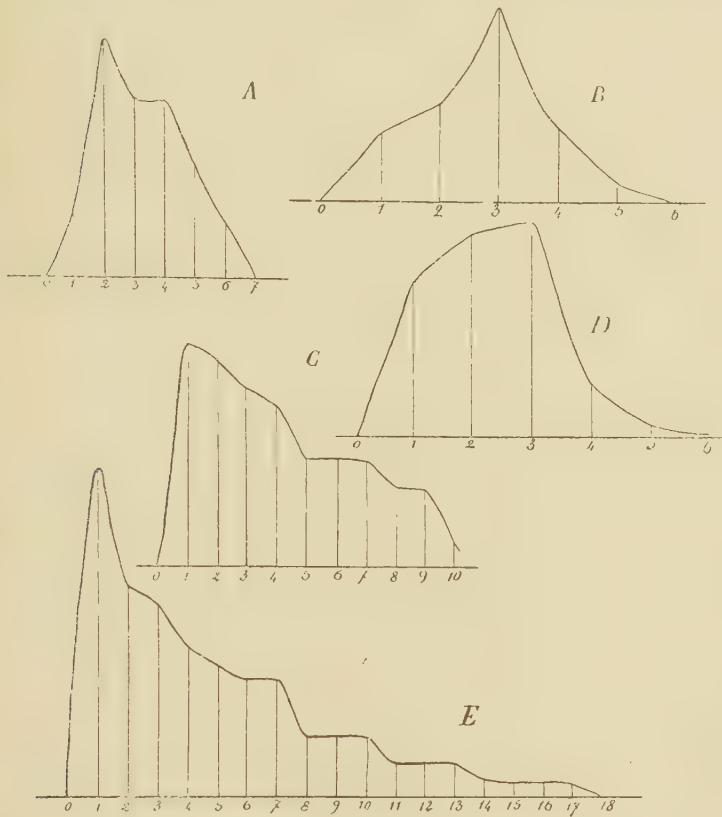


Fig. 5. — A. Courbe de la croissance d'une plantule de *C. Europaea*, de 7^{mm} de longueur, en fonction du temps, pendant 24 heures.

B, C, D. Courbes se rapportant à diverses mesures de croissance, prises dans un même entre-nœud de tige adulte de *C. Europaea*. Cette entre-nœud a une longueur de 25^{mm} et il est divisé en 10 zones de 2^{mm}, 5. La croissance a pris fin au bout de 6 jours :

B. Courbe de la croissance d'une zone en fonction du temps.

C. Marche de la croissance de l'entre-nœud tout entier, en fonction de la distance au sommet.

D. Courbes des accroissements intercalaires successifs de l'entre-nœud.

E. Courbe de la croissance en fonction de la distance au sommet, d'un entre-nœud de 18^{mm} divisé en 18 zones de longueurs égales. La croissance prend fin au bout de 3 jours ; les accroissements des 18 zones, au bout de ce temps, sont les suivantes, à partir du sommet de l'entre-nœud (en millimètres) : 11 — 7 — 6 1/2 — 5 — 4 1/2 — 4 — 4 — 2 — 2 — 2 — 1 — 1 — 1 — 1/2 — 1/2 — 1/2 — 1/2 — 0.

successifs de l'entre-nœud tout entier au bout de six jours. Comme l'on pouvait s'y attendre, cette courbe a à peu près la même forme que la courbe B; que l'on considère en effet l'entre-nœud tout entier, ou une seule tranche, ou même une seule cellule, la vitesse de croissance varie toujours dans le même rapport. On voit que c'est aussi le troisième jour que l'entre-nœud acquiert le maximum de croissance.

La courbe E représente la marche de la croissance en fonction de la distance au sommet, d'un autre entre-deux de 17 millimètres divisé en dix-sept tranches égales. Cette courbe est analogue à la courbe C.

Si pour un tel entre-nœud jeune, on fait jour par jour le tableau des accroissements de chaque tranche, on voit que pendant les premiers jours l'entre-nœud croît sur toute son étendue et de la même manière; puis peu à peu les tranches inférieures se ralentissent; le ralentissement gagne progressivement toutes les tranches de bas en haut, bientôt le premier tiers supérieur de l'entre-nœud croît seul, enfin la première tranche seule continue à croître. L'accroissement se fait donc dans tout l'entre-nœud avec une vitesse qui va en croissant de la base au sommet.

Au moment où la croissance d'un entre-nœud prend fin, dans le *C. Europæa*, il est surmonté de cinq ou six entre-nœuds bien dégagés du bourgeon terminal, c'est-à-dire sans compter les très petits entre-nœuds du sommet de la tige que je confonds avec ce bourgeon. La longueur totale en voie de croissance d'une tige comprend donc six ou sept entre-nœuds; la vitesse varie, suivant l'espèce, la plante hospitalière, l'orientation et, en général, toutes les conditions extérieures.

Sur la longueur totale en voie de croissance, l'accroissement suit la même loi que sur un entre-nœud isolé. La région de plus grand accroissement se trouve donc dans le premier tiers de cette longueur totale.

Pour arriver à la notion exacte de la marche de la croissance dans les tiges, il faut s'adresser, comme je l'ai fait, aux tiges vigoureuses, bien nourries, lentes à former les suçoirs.

Il est avantageux d'expérimenter sur une pousse encore très petite, venant à la suite d'une riche région haustoriale qui, lui fournissant la nourriture pour un temps assez long, lui permet de

prendre un accroissement assez considérable avant de se mettre à former une nouvelle série de spires serrées.

A certains moments, qui correspondent aux besoins physiologiques de la nutrition, une certaine portion de la tige, ainsi que nous l'avons vu, devient irritable au contact des corps durs. C'est cette portion de tige qui va donner les spires serrées à suçoirs. Cette période irritable correspond toujours à la région d'accroissement maximum, et se trouve, par conséquent, dans le premier tiers de l'étendue totale de la zone en voie de croissance. Dès que cette région est irritée, la rapidité de croissance diminue tout à coup, et toute la force végétative est employée à accroître l'épaisseur de la tige et à former des suçoirs. Après cette période d'arrêt, la croissance reprend sa marche normale et ainsi de suite.

§ 4. — LES SUÇOIRS.

Les suçoirs ont été déjà bien étudiés à leurs divers points de vue, depuis GUETTARD, par un assez grand nombre d'auteurs ; j'indique ci-dessous (1) les principaux. Je me contenterai donc de décrire ces organes, en un résumé aussi court que possible, et suffisant pour l'intelligence des faits qui vont suivre. Les suçoirs des grandes espèces, cependant, n'ont pas été étudiés encore et présentent certaines particularités que je me propose de signaler dans un

(1) GUETTARD. Mémoire sur l'adhérence des Cuscutées aux autres plantes. *Histoire de l'Académie royale des Sciences*, 1744 ; p. 170 et suiv.

MOHL. Über den Bau und das Winden der Ranken der Schlingpflanzen. *Tübingen*. 1827, p. 129.

SOLMS-LAUBACH. Ueber den Bau und die Entwicklung parasitischer Phanerogamen. *Pringsheims Jahrbücher für wissenschaftl. Botanik*, Bd VI.

BRANDT. Nonnulla de parasitis quibusdam phanerogamicis, etc. *Linnaea* 1849.

ULOTH. Beiträge zur Physiologie der Cuscuten. *Flora* 1860, p. 276.

POULSEN. Ueber der morphologischen Werth des Haustoriums von *Cassytha* und *Cuscuta*. *Flora* 1877.

L. KOCH. Die Klee und Flachssciide, 1880 ; p. 27 à 29. — Untersuchungen über die Entwicklung der Cuscuten, 1874 ; p. 92-121.

GRANEL. Origine des Suçoirs des plantes parasites. *Bull. Soc. Bot. Fr.* XXXIV, 1887 ; p. 313.

PEIRCE. A contribution to the Physiologie of the Genus *Cuscuta*. *Annals of Botany*, vol. VIII, N° XXIX, 1894.

PEIRCE. On the structure of the Haustoria of some Phanerogamic Parasites. *Annals of Botany*, vol. VIII, 1893.

travail ultérieur; je n'en donnerai ici que les détails nécessaires à la présente étude.

Les premiers phénomènes de l'activité cellulaire qui donnera naissance à un suçoir, se traduisent à l'extérieur par une petite proéminence en forme de verrue. Cette proéminence s'applique contre l'épiderme de la plante hospitalière, avec lequel elle ne tarde pas à avoir une adhérence assez grande. Au bout de quelques jours, détachons avec précaution la Cuscuta de son support; si le tissu de l'hôte est assez mou, on peut entraîner les suçoirs à peu près intacts. On remarque alors que la petite verrue primitive appliquée contre l'hôte s'est écrasée en forme de disque légèrement concave, et que les bords de ce disque adhéraient fortement à l'épiderme de l'hôte. Du centre de la concavité, sort un petit corps conique qui forme le suçoir proprement dit et qui pénétrait dans les tissus de la plante nourricière. On peut nommer *corps haustorial* cette partie principale du suçoir. Cet aspect typique du suçoir est surtout frappant au moment de la fixation primitive du germe filiforme (fig. 1, 2, 3, Pl. II).

En général, une région haustoriale comprend un assez grand nombre de suçoirs. Quelquefois, suffisamment éloignés entre eux, ils conservent assez bien la forme que nous venons de voir. Mais très souvent, rapprochés les uns des autres, ils forment une file serrée qui occupe la surface interne des spires. Dans ce cas, les petits disques creux se touchent sur toute la ligne; leurs bords transversaux s'effacent, et leurs bords longitudinaux, soudés entre eux, forment, tout le long de la spirale concave, une gouttière du fond de laquelle sortent les corps haustoriaux.

Les suçoirs des grandes Cuscutes méritent une mention spéciale. Le corps haustorial n'est pas conique, mais présente une section elliptique étroite et allongée, oblique à l'axe de la tige parasite. Les Fig. 18 et 19 (Pl. I) représentent, en grandeur naturelle, des fragments d'assez grosses tiges du *C. Japonica*, pris dans une région haustoriale détachée de la branche hospitalière. A l'intérieur de la gouttière spiralée, on aperçoit les cicatrices elliptiques laissées par les corps haustoriaux qui sont restés dans les tissus de l'hôte.

La formation des suçoirs, comme celles des spires serrées qui les portent, est due à l'action de l'irritabilité au contact. Nous avons vu plus haut que le germe filiforme s'enroule rarement et, en tout cas, avec difficulté autour des supports morts; il n'en est pas de

même pour les tiges de la plante en pleine vie parasitaire. La tige adulte forme facilement des spires serrées autour d'une baguette de bois ou de verre. Sur de tels supports, l'on voit aussi apparaître les petites proéminences indicatrices des suçoirs futurs. La formation du suçoir est aussi, comme celle des spires serrées, un phénomène d'induction ; mais pour que le suçoir arrive à son complet développement, il est nécessaire que la pression soit continue. De plus, le contact après avoir mis en jeu l'activité cellulaire ne peut suffire si une abondante nutrition n'est pas bientôt fournie au suçoir par l'hôte. Voilà pourquoi les suçoirs ne peuvent parvenir à leur complet développement sur des supports privés de vie, ou peu nutritifs. Les cellules prolongées en papilles de la proéminence primitive du suçoir, prennent déjà une part active à la nutrition de l'organe naissant encore enfermé dans les tissus générateurs. Ces cellules papilleuses épidermiques pénètrent légèrement dans l'écorce de la plante nourricière, et absorbent des matières nutritives. Quoique très différentes du suçoir au point de vue morphologique, elles jouent cependant un certain rôle physiologique. Aussi PEIRCE a-t-il donné à ces proéminences le nom de *pré-suçoirs* que je leur conserve volontiers.

Les spires serrées ont pour but de favoriser : l'introduction du suçoir dans l'hôte, la pression indispensable au phénomène de l'irritabilité, le développement du plus grand nombre possible de suçoirs ; mais elles ne sont pas nécessaires à la formation des suçoirs. On peut provoquer, par irritation, la formation des suçoirs dans des tiges dont on entrave l'enroulement. A l'état naturel, du reste, on constate de tels suçoirs formés en dehors des spires serrées, aux endroits irritables des tiges qui, pour une raison ou pour une autre, n'ont pu s'enrouler.

Le suçoir fait son chemin dans les tissus nourriciers par la double action de l'effet mécanique et de l'effet chimique. Comme l'a expérimenté PEIRCE, un suçoir peut parfois traverser une feuille d'étain d'une épaisseur de 2/10 de millimètre. Les cellules papilleuses du pré-suçoir sécrètent un ferment qui agit sur la matière amylacée, et possèdent aussi une action dissolvante sur la cellulose. Déjà, MOHL avait émis l'opinion que ces proéminences abandonnent une sécrétion qu'il pensait être une substance mucilagineuse destinée à faire adhérer ces organes à l'épiderme de l'hôte. Les cellules du corps haustorial s'épanouissent dans la plante hospitalière en longs

filaments qui traversent les tissus en les trouant sur leur passage sans laisser de résidu. C'est évidemment par digestion que s'accomplit ce cheminement, et au moyen de ferments appropriés.

Dans les suçoirs coniques des petites espèces, le corps haustorial d'origine endogène est formé d'un petit vaisseau vasculaire de trachéides entouré de cellules minces et un peu allongées qui représentent le liber. Lorsque le suçoir est entré dans l'hôte toutes ces files libériennes et vasculaires s'isolent et, frayant chacune son chemin, viennent s'épanouir en un bouquet épais de filaments au sein des tissus nourriciers. Les files vasculaires viennent à leur extrémité se souder avec les vaisseaux de l'hôte, les files libériennes s'épanouissent au sein de son écorce et de son liber.

Les suçoirs des grandes espèces sont des organes beaucoup mieux développés. Pratiquons sur la face interne d'un fragment de spire serrée détaché de l'hôte (fig. 19, Pl. I), une coupe tangentielle à travers un suçoir, et à peu près au niveau où le corps haustorial va sortir de la tige-mère pour entrer dans la plante hospitalière. La coupe du suçoir offre alors l'aspect d'une ellipse très allongée, placée obliquement sur un fond de parenchyme cortical (fig. 4, Pl. xvi). Sur le grand axe de cette ellipse sont disposés un certain nombre de petits faisceaux; les plus gros, occupant la région médiane de l'axe, sont libéro-ligneux, les plus petits, vers les extrémités de cet axe sont uniquement libériens. Si l'on considère, à un plus fort grossissement (fig. 5, Pl. xvi), un fragment de cette ellipse, c'est-à-dire du corps du suçoir, on voit, au centre, un certain nombre de paquets vasculaires formés, chacun, de plusieurs files de trachéides accolées généralement suivant l'axe de l'ellipse. Ces paquets vasculaires sont entourés de cellules très segmentées qui ne sont autre chose que des éléments libériens. Ces éléments sont, pour la plupart, des petites cellules criblées munies souvent de cellules compagnes. Le reste du tissu est le parenchyme cortical du suçoir, formé, vers la périphérie, de cellules à membranes cellulodiques un peu épaisses, à grosses ponctuations, montrant sur la coupe transversale des renflements disposés en grains de chapelet. De la périphérie au centre de la coupe, les membranes des cellules de parenchyme vont en s'amincissant peu à peu. Lorsque ce corps haustorial a pénétré dans la plante hospitalière, ses divers tissus s'épanouissent en un volumineux bouquet de filaments; les éléments vasculaires et libériens de la plante

parasite viennent s'unir aux mêmes éléments de l'hôte, les filaments corticaux se répandent dans le tissu cortical nourricier.

Les régions à suçoirs sont généralement formées de plusieurs tours de spires; de plus, la tige, en même temps qu'elle s'enroule autour de la branche nourricière, subit une torsion dans le sens de l'enroulement. Il s'en suit que la tige parasite ne met pas en contact avec l'hôte une seule génératrice de sa surface, mais toutes ses génératrices. De sorte que les points de contact de la tige parasite avec l'hôte et, par conséquent, les suçoirs qui naissent en ces points, intéressent tout le pourtour de la tige. Or, à travers chaque suçoir unifasciculé des petites espèces, un faisceau libéro-ligneux de la tige parasite envoie une ramification dans l'hôte. Par conséquent, pour peu qu'une région haustoriale soit formée de plusieurs tours de spires, tous les faisceaux libéro-ligneux de la plante parasite envoient par l'intermédiaire des suçoirs et avec de petites différences de niveaux, des ramifications dans la plante nourricière; si le nombre des spires le permet, un même faisceau pourra détacher plusieurs ramifications haustoriales. Autrement dit, l'appareil conducteur tout entier de la Cuscuté, dans chaque région haustoriale, se réunit aux tissus nourriciers, grâce à l'enroulement et à la torsion de la plante parasite.

Dans les grandes espèces, la réunion de l'appareil conducteur de la plante parasite avec la plante nourricière se fait encore avec plus d'ampleur. Sur la face de contact de la spire haustoriale, chaque suçoir, comme nous venons de le voir, présente la forme d'une ellipse allongée et oblique. Les faisceaux libéro-ligneux situés sur l'axe incliné de cette ellipse sont des ramifications, à des niveaux différents, d'un certain nombre de faisceaux libéro-ligneux de la tige. Par le fait de l'enroulement et de la torsion, tous les faisceaux de la tige parasite peuvent prendre part, et même plusieurs fois, à la formation des suçoirs.

Nous voyons par là qu'une seule région haustoriale constitue un puissant appareil de nutrition, car, dans l'intervalle de cette région, tous les faisceaux de la plante parasite peuvent se mettre en communication avec l'hôte. L'appareil conducteur tout entier de la plante parasite prend donc part au transport vers les régions situées au-dessus des suçoirs, de la nourriture puisée dans l'hôte.

§ 5. — EFFETS IMMÉDIATS PRODUITS SUR L'HÔTE PAR LA CUSCUTE.

En général, l'introduction des suçoirs ne produit dans les tissus nourriciers aucun effet anatomique marqué. Cependant quelques plantes se montrent sensibles à l'attaque des suçoirs; l'effet se traduit par un bourrelet cortical ou des excroissances corticales dans les points de lésions haustoriales. Sur le pétiole de *Pelargonium* représenté par la fig. 8 (Pl. 1), attaqué par un jeune pied de *C. Japonica* au début de son installation parasitaire, on remarque un renflement assez marqué au point d'introduction des premiers suçoirs. L'effet est plus sensible encore sur des jeunes plants de Balsamine envahis par la même Cuscuta (fig. 9, 10, 11, Pl. 1); il se produit sur leurs tiges un gros bourrelet spiralé dans le sens des spires à suçoirs; quelquefois même, sous l'influence de la prolifération des tissus provoquée par la lésion haustoriale, la tige est déviée de sa direction rectiligne (fig. 10, Pl. 1). Enfin, l'effet est encore plus remarquable sur la branche de Cytise, envahie par la Cuscuta du Japon, et dessinée sur la même Planche (fig. 20); d'épaisses excroissances et de gros bourrelets y sont provoqués par la blessure des suçoirs.

Le parenchyme cortical du jeune plant de Balsamine (fig. 10, Pl. 1) est épais et tendre; le cylindre central de son axe hypocotylé attaqué par les suçoirs offre peu d'éléments ligneux. Dans la branche de Cytise, au contraire, le cylindre central est formé d'un anneau ligneux très épais, le parenchyme cortical est étroit et assez résistant, de gros faisceaux de fibres lignifiées péricycliques se trouvent devant le liber, l'épiderme est pourvu d'une forte cuticule, et plusieurs couches de liège sont formées dans l'assise subérophellodermique. Donc, d'un côté une tige jeune et très tendre dont l'appareil ligneux est insignifiant; de l'autre, une tige âgée ligneuse et très dure. On ne peut donc pas attribuer ces excroissances à la mollesse des tissus ou à leur jeunesse.

Dans la Balsamine, l'épiderme est tendre, le parenchyme cortical externe est formé de cellules plus petites que celles du parenchyme cortical interne et en voie de segmentation active; le parenchyme cortical interne est formé de grosses cellules irrégulières en voie de cloisonnement. Les suçoirs s'enfoncent avec facilité dans ce tissu,

très mou, où leurs filaments s'épanouissent avec ampleur. Autour des lésions produites par le passage des suçoirs, les tissus corticaux acquièrent une intensité de segmentation plus grande que dans les autres régions. Les grosses cellules du parenchyme cortical interne se cloisonnent abondamment dans tous les sens; il en est de même des cellules du parenchyme cortical externe; de plus, dans cette région, s'établissent çà et là quelques petits arcs générateurs formant des îlots de cellules en files radiales.

Dans le Cytise, aux environs des points blessés, l'assise génératrice subéro-phellodermique prend une activité plus grande; il se produit peu de liège, mais de nombreuses couches de phelloderme. Le parenchyme cortical externe s'accroît par la segmentation, dans tous les sens, de ses cellules; le parenchyme cortical interne s'accroît, çà et là, en séries radiales de cellules, jusqu'à la ceinture péricyclique des îlots fibreux.

Dans une touffe d'Ortie attaquée par le *C. Europæa*, dans les touffes de Trèfle ou de Luzerne envahies par le *C. Gronovii* ou le *C. Epithymum*, on trouve çà et là quelques-unes de ces excroissances corticales. Mais le fait n'est pas général, et il est difficile de saisir la cause de ce phénomène.

Cette prolifération des cellules corticales, en augmentant considérablement l'épaisseur de l'écorce, augmente la longueur du chemin que les suçoirs ont à parcourir pour venir rejoindre les faisceaux libéro-ligneux de l'hôte. C'est donc pour la plante envahie un moyen de défense, mais peu efficace, car les suçoirs arrivent, malgré lui, à leur but.

Les arbres envahis par les grandes Cuscutées résistent généralement à leurs attaques; à peine çà et là quelques branches succombent-elles, soit à cause de leur jeunesse, soit par suite des blessures d'un trop grand nombre de suçoirs. Dès que les spires haustoriales anciennes se sont flétries et que les suçoirs ne fonctionnent plus, les blessures produites par ces derniers dans les tissus de la plante hospitalière se cicatrisent par le phénomène normal de la subérisation des plaies végétales. Tant que le suçoir est vivant et qu'il peut se manifester en lui quelque activité chimique de nutrition, aucune cicatrisation ne se produit dans la lésion qu'il a faite à l'hôte; dès qu'il est mort, au contraire, les tissus se subérissent autour du point lésé par lui, et la blessure ne

tarde pas à être cicatrisée. Dans l'écorce des branches envahies plusieurs années auparavant, l'on retrouve sous l'emplacement des anciennes spires haustoriales les traces des suçoirs disparus, sous la forme de petits îlots de liège disposés en spirale.

II.

MÉCANISME PHYSIOLOGIQUE GÉNÉRAL DE LA NUTRITION.

Jusque dans la première moitié de ce siècle on a professé des idées erronées sur l'ascension de la sève et sur le phénomène des échanges gazeux dans les végétaux. Quoique quelques anciens anatomistes aient aperçu le véritable rôle des vaisseaux, les idées de KIESER, AMICI, de CANDOLLE, RICHARD, etc., avaient prévalu.

D'après ces savants, les vaisseaux spiralés servent à la fonction respiratoire des plantes; aussi, ont-ils donné à ces vaisseaux le nom de trachées, par analogie avec les organes respiratoires des insectes, ainsi nommés par MALPIGHI. Les vaisseaux ponctués ou rayés ne sont que des trachées transformées, et servent, comme ces dernières, au transport des fluides gazeux. La vraie circulation séveuse se fait dans le tissu fibreux; les vides ou méats intercellulaires que laissent entre elles deux fibres consécutives terminées en pointe et ne se touchant pas exactement, forment par leur ensemble, une sorte de réseau de conduits qui s'étend dans toutes les couches ligneuses du végétal. Méats intercellulaires fibreux et tubes fibreux, constituent donc pour les anciens auteurs l'appareil conducteur de la sève végétale, tandis que les vaisseaux et les trachées servent au transport de l'air et aux échanges gazeux par la voie des stomates. Les trachées et les stomates et, par conséquent, les feuilles qui portent ces derniers organes, sont donc indispensables à l'élaboration des principes nutritifs de la plante.

PYRAME DE CANDOLLE affirmait que les plantes parasites, comme le Cytinet, la Rafflésie, l'Orobanche, ne possèdent ni trachées, ni stomates. Aussi, s'appuyant sur les théories qui précèdent, il pouvait s'exprimer ainsi: « *Les plantes parasites, dépourvues de feuilles, tirent d'autres plantes feuillées, un suc déjà élaboré, porté ensuite dans les fleurs et les fruits* ». Il pensait donc que la

plante parasite vit au moyen de de la sève propre sa nourrice, sans avoir besoin de faire subir à cette sève aucune transformation.

Nous savons aujourd'hui que les plantes parasites, en général, à part quelques Lathrées et Clandestines, possèdent des trachées et des stomates et que, d'ailleurs, ces organes ne sont pas indispensables à une plante qui élabore elle-même ses matériaux nutritifs. Les Champignons, privés de chlorophylle, dont la structure est peu différenciée, élaborent bien eux-mêmes les principes qu'ils empruntent à leur support mort ou vivant, pour former les composés divers qu'ils renferment et que ne possèdent pas les êtres aux dépens desquels ils se nourrissent.

Quoi qu'il en soit, presque rien n'a été dit encore sur les phénomènes d'assimilation des phanérogames parasites. Depuis les idées de P. DE CANDOLLE, tous les auteurs se contentent de dire ou à peu près que *ces plantes enfoncent leurs suçoirs dans une plante hôte et en retirent la sève pour se nourrir*.

La phrase de DE CANDOLLE, très explicite, signifie que le parasite vit en simple association avec son support; que les systèmes conducteurs de la plante parasite et de l'hôte, soudés ensemble par l'intermédiaire des suçoirs, forment un appareil unique à travers lequel circule la même sève. La seconde phrase, plus vague, peut bien nous permettre la même interprétation, mais, de plus, elle ne nous empêche pas de penser que la sève, une fois absorbée par la plante parasite, s'y élabore pour se mettre dans des conditions propres au nouveau milieu. L'esprit allant au-devant de l'expérimentation, prévoit déjà que cette seconde manière de voir contient une plus grande part de vérité que la première. La plante parasite, en effet, ne doit-elle pas, comme le fait tout être vivant, assimiler les matériaux dont elle fait sa nourriture et, par une élaboration spéciale, faire la synthèse des principes qui lui sont propres et qui la caractérisent? Mais ces deux hypothèses impliquent la présence dans le corps de la plante parasite, de quelques principes appartenant à l'hôte; pour la première: à toute époque du développement de la plante et dans tous ses organes; pour la seconde: au moins pendant quelque temps et dans une certaine partie des organes.

A. CHATIN (1), dans ces derniers temps, a réfuté par quelques

(1) A. CHATIN. Contribution à la biologie des plantes parasites. *Comptes rendus de l'Acad. des Sc.*, 21 mars 1891.

observations judicieuses l'idée de la non élaboration des plantes parasites. Il fait remarquer, par exemple, que le Gui ne contient pas le tannin *bleu* du Chêne, mais uniquement du tannin *vert*; que le *Loranthus* du *Strychnos* ne contient aucune trace de strychnine, que l'Orobanche du Chanvre n'a rien de l'odeur vireuse de sa nourrice, etc.

Il est utile d'apporter à cette réfutation quelques faits plus précis. Les observations suivantes sur les Cuscutes rempliront une partie de ce but.

Je vais tâcher de montrer tout d'abord que les substances nutritives ne passent pas dans la plante parasite intégralement. Parmi les nombreuses cultures que j'ai faites de diverses espèces de Cuscutes sur des hôtes très variés, considérons le *C. Japonica* croissant sur le *Rhamnus frangula*. Il vit avec succès sur cet arbre qui contient un glucoside, la *franguline*. Cette substance, localisée pour la première fois dans le *Rhamnus* par BORSCHOW (1), donne, sous l'influence de l'alcool potassique, dans les cellules qui la renferment, une couleur rouge intense. Elle est abondante dans le parenchyme cortical interne et dans le liber. Faisons une coupe à travers un suçoir, intéressant à la fois l'hôte et le parasite. Le suçoir s'épanouit largement dans le parenchyme cortical et le liber de l'hôte, et vient souder contre le bois de ce dernier ses propres vaisseaux. Sous l'influence de l'alcool potassique, le liber et le parenchyme de la plante nourricière se colorent en beau rouge, le suçoir et la tige de la Cuscute ne se colorent pas. La réaction doit être opérée vivement car le liquide coloré s'étendant rapidement sur toute la coupe peut prêter à confusion. Il n'y a donc pas de franguline dans la tige de la Cuscute, ni même dans le suçoir, quoique ce dernier plonge au sein d'un tissu riche en glucoside.

Faisons la même observation sur le *C. Japonica* croissant sur un Saule qui contient un autre glucoside la *salicine*, dont la réaction avec l'acide sulfurique est bien connue. Cette substance se trouve contenue dans le parenchyme cortical dont les cellules se colorent en rouge avec cet acide. Aucune coloration ne se produit dans la plante parasite, soit dans la tige, soit dans les suçoirs. La réaction doit, comme dans le cas précédent, être rapidement faite. Au bout de quelques minutes, suivant la quantité et la concentration de

(1) BORSCHOW. Beiträge zur Histochemie der Pflanzen. Bot. zeit., 1874.

l'acide employé, on voit cependant les trajets libériens du suçoir et de la tige parasite se colorer en joli rose tendre. L'effet n'est aucunement dû à la salicine ; outre que cette coloration n'a pas la teinte normale donnée par ce glucoside, elle se produit la plupart du temps sur la plante parasite, quel que soit son hôte, et lui appartient en propre.

Nous verrons plus loin, à propos d'autres substances, qu'aucune d'elles ne pénètre, ni dans la plante parasite, ni dans le suçoir lui-même. Je pourrais multiplier les exemples analogues, mais quelques réactions générales sur les tissus de l'hôte et du parasite suffiront à montrer que les contenus cellulaires de l'un et de l'autre sont, dans tous les cas, absolument différents. On peut employer : l'action combinée du sulfate de cuivre et de la potasse ; l'acide osmique ; le chlorure d'or ; l'action combinée du molybdate d'ammonium et de l'acide sulfurique ; le réactif de MILLON, etc. Il est bon d'employer plusieurs réactions dans une même observation. Certaines réactions, comme celle du sucre avec l'acide sulfurique (réaction de RASPAIL), donnent, pour les matières albuminoïdes, un caractère général qui peut induire en erreur. Ainsi, ce réactif employé sur le *C. Europæa* croissant sur la Vigne, colore en beau rouge les éléments libériens des deux plantes et le suçoir. Malgré une différence appréciable des teintes des cellules de l'hôte et des cellules du parasite, il vaut mieux recourir à des réactions plus marquées.

Considérons le *C. Europæa* croissant sur l'Ortie dioïque, et faisons des coupes transversales ou longitudinales des deux plantes à travers les suçoirs. Par l'action du sulfate de cuivre et de la potasse, le suçoir se colore en violet-rose, le contenu des cellules corticales de l'Ortie n'est pas coloré, le liber l'est faiblement et sa couleur diffère beaucoup de celle du suçoir. Lorsque le *C. Europæa* croît sur la Vigne, sous l'action des réactifs précédents le suçoir se colore en violet-rose, le liber de l'hôte en violet foncé ; par l'acide osmique le liber de l'hôte se colore en noir foncé, le suçoir qui s'épanouit dans le liber se colore en jaune clair, ou même ne se colore pas ; sous l'action du molybdate d'ammonium et de l'acide sulfurique, le suçoir se colore en vert clair, le liber de la Vigne, en violet plus ou moins foncé.

Ces essais, qu'on peut multiplier, montrent que les substances cellulaires de la plante nourricière ne pénètrent avec leur constitution

intégrale non seulement dans le corps de la plante parasite mais même encore dans les suçoirs. En même temps, ils réfutent l'idée de la non élaboration propre de la plante parasite, si cette réfutation était nécessaire.

Puisque le suçoir ne puise dans l'hôte aucune substance complète, il faut donc admettre que l'assimilation des principes puisés, c'est-à-dire la sélection des éléments nutritifs, commence à l'entrée même des suçoirs. Le suçoir, en un mot, doit puiser dans le protoplasme nourricier ambiant les éléments nécessaires aux diverses synthèses de la plante parasite. Pour cette sélection opérée par les cellules du suçoir, intervient dans ces cellules l'idée des diastases, et cela nous permet de comparer le phénomène à celui qui se passe dans la germination des graines albuminées. Dans ces graines, l'embryon se développe aux dépens des réserves qui l'entourent en les dissolvant et les digérant au moyen de diastases qui s'épanchent à la surface de son épiderme. Cet épiderme, en contact avec les éléments dissous et rendus assimilables par ces ferments, les absorbe. Le suçoir agit nécessairement d'une manière analogue et par ses diastases sécrétées dans la zone protoplasmique qui le baigne, il transforme et sélectionne les produits nutritifs contenus dans cette zone, puis il les absorbe. Ces éléments, conduits par les suçoirs dans les appareils de la plante parasite, y subissent le travail complexe des diverses synthèses des corps propres à la plante. Grâce à cette sélection des éléments toujours les mêmes qui lui sont nécessaires, et opérée à l'entrée même des suçoirs, la plante parasite peut retirer ces éléments des hôtes les plus divers, pour constituer sa structure et les produits qui lui donnent ses propriétés et ses caractères permanents.

On connaît peu de choses encore sur la nature chimique des ferments qui se manifestent à nous, surtout par leurs effets. Ce sont des principes albuminoïdes présentant cependant quelques réactions cellulaires générales, susceptibles d'apporter encore quelque lumière sur la physiologie des suçoirs de la Cuscuta.

Considérons un suçoir de *C. Europæa* croissant sur l'Ortie. Nous prendrons d'abord un suçoir jeune au moment où il va sortir des tissus maternels pour pénétrer dans l'hôte. A ce stade de la structure haustoriale, les cellules de l'extrémité des files cellulaires du suçoir se voient facilement au bout du petit cône perforant de l'organe. Sous l'action du sulfate de cuivre et de la potasse à froid,

tous les éléments cellulaires du cône se colorent en rose violacé ; en chauffant d'une manière ménagée, la couleur devient plus intense, mais les sommets des filaments se colorent surtout, en beau violet pourpré. La liqueur de FEHLING produit les mêmes effets.

Si l'on examine le suçoir à un stade moins avancé, lorsqu'il est encore au sein de l'écorce de la tige-mère, cette réaction est encore plus accentuée. La réaction, bien nette, commence même à froid, les extrémités des filaments naissants se colorent fortement en violet-rose. Pendant sa formation, le suçoir digère les tissus qui l'enveloppent, pour se faire jour au dehors, et le sommet du cône naissant est riche en matières protéiques. Si l'on examine un suçoir adulte, bien développé dans l'intérieur de l'hôte, les effets sont les mêmes avec un peu moins d'intensité ; les extrémités des filaments haustoriaux qui s'étalent dans les tissus de l'Ortie sont plus fortement colorés en violet-rose que le reste du suçoir.

Dans des observations de la même espèce de *Cuscuta* croissant sur la Vigne, j'ai constaté souvent des effets plus marqués encore ; tandis que, sous l'influence du réactif précédent, la masse générale du suçoir reste parfois verdâtre, les extrémités des filaments sont colorés en beau rose-violet.

En traitant une coupe de *C. Europæa* sur la Vigne, par le réactif de MILLON, le cône constituant la masse principale du suçoir n'est pas coloré, à part les noyaux cellulaires ; mais dans la mince gaine de parenchyme de la Vigne, qui borde le cône de pénétration, il se fait dans les cellules une coloration rouge-brun.

Sur les suçoirs du *C. Japonica*, le sulfate de cuivre et la potasse donnent les mêmes réactions que précédemment ; avec le réactif de MILLON, il se produit une coloration brune ou rouge dans tout le suçoir, la réaction est gênée par le contenu protéique des cellules.

Ces réactions des matières protéiques, qui offrent leur maximum d'intensité au sommet des suçoirs ou dans la mince zone nourricière qui les baigne, semblent indiquer qu'elles sont dues en ces points aux ferments spéciaux de ces organes.

Nous pouvons expérimentalement nous rendre compte de la présence de certaines diastases pendant la première évolution du suçoir.

Pétrissons dans une solution moyennement épaisse de gomme adragante, un mélange intime de noir de fumée et d'amidon en poudre, et formons avec cette pâte une baguette cylindrique d'une

longueur de vingt centimètres environ. Fixons cette baguette, une fois sèche et durcie et attachée au bout d'un bâton, contre une branche d'arbuste où végète le *C. monogyna* par exemple. Enroulons autour de la baguette une jeune tige de la plante parasite. Au bout de quelques jours, plusieurs spires serrées à suçoirs naissants, se seront formées autour de ce support amylacé. Ainsi que nous l'avons vu, les suçoirs ne peuvent arriver à complet développement, et il se produit simplement ces petits mamelons précurseurs que PEIRCE a nommé pré-suçoirs. Au sommet de ces mamelons, l'épiderme allonge considérablement ses cellules et vient se coller contre le support. Enlevons avec la pointe d'un scalpel un peu de la matière de la baguette placée contre ces mamelons, et portons cette poussière sous le microscope. A côté des grains de charbon on trouve les grains d'amidon. On remarquera qu'un grand nombre de ces grains amylacés ont subi une corrosion plus ou moins intense, comme sous l'action ordinaire de l'amylase. PEIRCE avait fait une expérience analogue sur une baguette de plâtre et d'amidon, pour montrer que l'introduction du suçoir est due en partie à une action chimique.

Si nous considérons maintenant la coupe d'un suçoir pénétrant dans le tissu de l'hôte, on voit que le cône perforant a fait sa place dans ce tissu, sans laisser de déchets ni de déchirements de cellules autour de lui. De plus, les derniers filaments haustoriaux, qui s'étalent librement dans les tissus nourriciers, passent comme des doigts de gants à travers les cellules, s'ajustant exactement dans les trous faits à travers les membranes cellulaires, absolument comme un long tuyau de poêle qui traverserait plusieurs cloisons d'appartement. Il est évident que le suçoir ne peut accomplir un tel trajet que par digestion des parois cellulaires de l'hôte. Les extrémités des filaments sécrètent donc une diastase dissolvante de la cellulose, que nous pouvons nommer *cellulase*, à l'exemple de plusieurs auteurs.

Les effets expérimentaux des diastases des suçoirs adultes, en pleine nutrition, ne pourront être mis en lumière que par des essais de nutrition artificielle de ces plantes parasites (1).

(1) Des cultures de *Cuscuta* sur hôtes artificiels donneront, en outre, de la précision dans l'étude des phénomènes de la nutrition de ces végétaux. De telles expériences sont particulièrement difficiles à établir, étant donnés le mode de vie, l'enroulement des *Cuscuta* ; je les ai tentées pendant longtemps sans succès. Néanmoins, les essais que j'ai faits pendant la saison dernière, avec des appareils spéciaux, me permettent d'espérer une réussite prochaine.

Le corps principal du suçoir, surtout dans les grandes espèces, est très développé. Dans ce dernier cas, il est formé, comme nous l'avons vu plus haut, de plusieurs faisceaux de bois ou de liber, au sein d'une gangue parenchymateuse épaisse. Les éléments vasculaires vont se souder aux éléments vasculaires de l'hôte, et la plante parasite retire, de cette façon, les liquides montant du sol. Le tissu libérien du suçoir s'épanouit dans le liber de l'hôte où il prend une certaine portion de l'azote nécessaire à la plante parasite. Enfin, les cellules de la gangue parenchymateuse se terminent en filaments libres qui s'étalent dans le tissu cortical et le liber de l'hôte. Ce parenchyme, comme nous le verrons plus loin, semble être chargé de l'extraction des matières sucrées, source principale du carbone pour la plante parasite. Enfin, autour des faisceaux vasculaires, se trouve une gaine particulière de cellules, dont le rôle certainement important est encore problématique, et dont nous étudierons la structure dans la seconde partie de ce travail.

En résumé, nous voyons que le suçoir, intermédiaire de la plante parasite avec l'hôte, est doué d'une structure dont les divers appareils sont adaptés à un rôle particulier. Retenons surtout ce fait important qu'aucun produit de la plante nourricière ne pénètre à travers le suçoir avec sa constitution propre et que, par conséquent, la sélection des éléments utiles à la plante parasite se fait à l'entrée même de cet organe. A cet effet, les cellules terminales des files libériennes et parenchymateuses du suçoir sécrètent des diastases qui s'épanchent dans la zone ambiante des tissus nourriciers où elles effectuent un travail d'assimilation dont le résultat est le triage des éléments nutritifs susceptibles d'être absorbés par le suçoir. L'appareil libérien et parenchymateux du suçoir doit surtout fournir de cette façon, à la plante parasite, du carbone et de l'azote ; l'appareil vasculaire lui fournit les éléments minéraux venus du sol, parmi lesquels les composés nitriques et ammoniacaux sont une autre source d'azote. En ajoutant à ces éléments l'oxygène fourni par la respiration, la plante parasite a à sa disposition tout ce qui lui est nécessaire pour la synthèse des produits qui la caractérisent.

III.

SUR LA CHLOROPHYLLE ET LA MATIÈRE COLORANTE
ROUGE DES CUSCUTES.

Jusque dans ces derniers temps, tous les auteurs ont décrit les Cuscutées comme des végétaux privés de chlorophylle, et n'ont remarqué que leur coloration générale qui varie du jaune clair au rouge vif. Les observations sur ces plantes à l'état vivant n'ont guère porté que sur les petites espèces, comme nos Cuscutées indigènes, chez lesquelles, en effet, la matière verte révèle parfois assez difficilement sa présence. Cependant, sans grande attention, on peut observer souvent, chez quelques-unes, comme le *C. Europæa*, par exemple, un verdissement bien net près des fleurs et vers le sommet des brins de tige.

TEMME (1), un des premiers, a montré que dans les fleurs et à leur voisinage, on peut constater au microscope la présence de quelques corpuscules verts, et que, si dans les tiges on ne peut les apercevoir, les procédés spectroscopiques permettent du moins d'y déceler l'existence de la matière verte. Dans ce cas même, la chlorophylle ne serait pas privée de toute propriété d'assimilation, car elle peut fournir un dégagement d'oxygène dont on peut se convaincre par le procédé au phosphore. HOLFERT (2) signale la présence de grains de chlorophylle assez gros ($17\ \mu$), dans ce qu'il nomme la *couche nourricière* de la graine. Enfin, dans ces derniers temps, et au cours de mes propres observations, PEIRCE (3) nous donne quelques détails plus précis. Il montre que les Cuscutées habituellement colorées en jaune orange plus ou moins intense, peuvent plus ou moins verdir, suivant les circonstances de la nutrition de la plante parasite.

(1) F. TEMME. Ueber das Chlorophyll und die assimilation der *Cuscuta Europæa*. *Berichte der deutschen botanischen Gesellschaft*. Erster Jahr. Heft 9, 21 décembre 1883, p. 485.

F. TEMME. In *Landwirthschaftliche Jahrbücher*, 1884, Bd. XIII.

(2) HOLFERT. Die Näturschicht der Samenschalen. *Flora* 1889, p. 279.

(3) A contribution to the Physiology of the Genus *Cuscuta*. — *Annals of Botany*. Vol. VIII, N° XXIX, March 1894, p. 80.

La culture des grandes espèces comme le *C. Monogyna* et le *C. Japonica*, permet de remarquer, au sujet de la coloration de ces plantes parasites, des faits qui, avec les espèces secondaires, frappent beaucoup moins l'attention. Dans toutes ces espèces, et au simple aspect de la plante, on reconnaît toujours la présence de la chlorophylle. La matière colorante rouge, dans les portions de tiges où elle est intense, ne masque presque jamais la présence de la matière verte qui l'ave, çà et là, l'épiderme de bandes plus ou moins larges ; dans tous les cas, le pigment chlorophyllien colore franchement les sommets des tiges, les feuilles rudimentaires, les fleurs et les fruits. Il est, des cas, enfin, où la Cuscuta offre une végétation entièrement verte, et où la couleur rouge ne se présente qu'en petits îlots plus ou moins épars.

Je dirai déjà, pour fixer les idées, que toutes les Cuscutes possèdent une même matière colorante rouge et de la chlorophylle. La matière colorante est répandue à des degrés divers dans les différentes espèces, mais dans chaque espèce son intensité varie suivant certaines conditions physiologiques que nous allons préciser. Les variations d'intensité de la couleur rouge dans une espèce déterminée sont corrélatives de variations dans le sens contraire, de la matière verte.

Au commencement de la bonne saison, pendant plusieurs années consécutives, j'ai implanté la Cuscuta du Japon sur deux hôtes croissant à proximité l'un de l'autre : un Sureau (*Sambucus nigra*) et une Forsythie (*Forsythia viridissima*). Les récoltes obtenues sur ces deux plantes nourricières ont été très abondantes, mais de couleurs très différentes. La végétation sur le Sureau était presque entièrement verte, tandis que sur la Forsythie elle était d'un rouge très prononcé. Cette simple observation nous indique déjà que la couleur de la plante parasite doit dépendre de la qualité des aliments qui lui sont fournis par la plante hôte. Si, maintenant, nous faisons croître la même Cuscuta sur un grand nombre de végétaux, arbres ou arbustes, nous obtiendrons encore des cultures de couleurs très diverses. Dans mes expériences, la couleur de la plante parasite a été la même chaque année pour chaque plante nourricière considérée. Il me suffira de citer simplement quelques exemples.

On obtient de belles cultures, variant du rose au rouge vif sur les hôtes suivants : *Vitis vinifera*, *Weigelia Japonica*, *Nicotiana rustica* et *N. tabacum*, les divers *Datura*, *Æsculus hippocas-*

tanum, *Atropa Belladonna*, etc.; des cultures où le vert et le rouge sont à peu près en égale quantité, sur le *Calycanthus floridus*; des cultures vertes sur vieux Sureau; vertes et mélangées d'un peu de rouge sur Sureau jeune; des cultures très vertes sur: *Hedera helix*, *Aconitum Napellus*, *Delphinium ornatum*, *Liriodendron tulipiferum*, *Acer Negundo*, etc. Sur quelques-unes de ces dernières plantes hospitalières, la végétation est, en outre, comme nous le verrons plus loin, de courte durée. Chez les grandes Cuscutes, les proportions de la matière colorante rouge et de la chlorophylle varient donc toujours d'une manière très nette avec la nature de l'hôte, c'est-à-dire suivant les matériaux nutritifs qu'il peut fournir à la plante parasite.

Dans les petites Cuscutes, la présence de la chlorophylle est moins sensible, cependant une observation attentive permet de saisir aussi des différences de coloration bien marquées, suivant les plantes nourricières. Ainsi le *C. Europaea* développe avec vigueur des tiges bien colorées en rouge sur *Solanum nigrum* et *S. tuberosum*, *Physalis alkekengi*, *Urtica dioica*; sur les plantes suivantes, au contraire, la plante possède une teinte générale verdâtre: *Sinapis alba* et *S. nigra*, *Saponaria officinalis*, *Cochlearia armorica*, *Mercurialis annua*, *Reseda alba*, *Nepeta cataria*, *Convolvulus tricolor*, *Bryonia dioica*, etc. Comme précédemment, sur quelques-unes de ces plantes la végétation est faible et de courte durée; d'une manière générale, le verdissement est accompagné d'un ralentissement plus ou moins prononcé de la croissance.

Le *Cuscuta Gronovii* est une des espèces où la matière colorante rouge est la moins intense; lorsqu'elle croît dans les meilleures conditions possibles, cette Cuscuta ne dépasse pas la teinte jaune-orange. Aussi, les changements de coloration dus à la diversité des hôtes sont-ils moins nettement appréciables. Cependant, quelques hôtes, comme les Euphorbes, lui donnent une couleur verdâtre assez prononcée en même temps qu'un affaiblissement dans la végétation.

Ces quelques observations de culture suffisent pour nous montrer que les variations de coloration de la plante parasite sont provoquées par les conditions diverses de nutrition fournies par les plantes nourricières.

Nous voyons, de plus, que lorsque ces conditions tendent à

devenir désavantageuses, il se produit dans la plante parasite une formation de chlorophylle ou une augmentation dans l'intensité du verdissement. Il s'en suit, par conséquent, que la formation de la matière colorante rouge ou l'augmentation de son intensité est corrélative d'une bonne nutrition de la plante parasite.

D'autres observations viennent encore corroborer cette manière de voir.

Pendant qu'une région haustoriale effectue le développement de ses suçoirs, nous savons que sa croissance se ralentit. On remarque, en outre, que les spires serrées, pendant ce développement, sont plus ou moins vertes. L'effet est surtout sensible sur les grandes Cuscutés où le verdissement acquiert parfois une grande intensité. Si la plante parasite se trouve sur un hôte qui lui agréé, ce n'est que lorsque les suçoirs sont en pleine activité d'extraction de nourriture que les spires haustoriales perdent peu à peu de leur couleur verte, pour prendre une coloration de plus en plus rouge.

Enfin, recourons à l'expérience, et faisons végéter dans un verre d'eau des extrémités de tiges de Cuscutés, bien colorées en rouge, comme celles du *C. Japonica* cueillies sur un hôte où cette espèce prospère. Nous obtenons, par ce moyen, un verdissement plus intense qu'il ne peut se produire en végétation naturelle. Après quelques heures seulement, la couleur rouge s'atténue pour faire place à la couleur verte qui au bout de deux jours a atteint son maximum d'intensité. La végétation dans l'eau est de très courte durée; la plante ne croît plus en diamètre, mais use ses réserves pour croître en largeur et acquérir de la chlorophylle. Une grappe florale du *C. Japonica* ou du *C. Monogyna*, de six ou sept centimètres de longueur, placée dans l'eau, verdit considérablement et, allongeant ses entre-nœuds, acquiert une longueur de quinze ou vingt centimètres. L'aspect de la grappe disparaît pour faire place à une longue tige, portant à ses écailles quelques fleurs sessiles. Les solutions nutritives qui, pour d'autres plantes, entretiennent une végétation d'assez longue durée, ont une très faible influence sur la Cuscute; la plante parasite se comporte dans ces solutions comme dans l'eau et verdit presque aussi promptement.

Approchons d'un *Aconitum Napellus* un pot de *Petargonium zonale* sur lequel croît d'une manière active et avec des tiges rouges la Cuscute du Japon; facilitons l'enroulement des tiges de la plante parasite avec cet hôte nouveau. La végétation fournie sur l'Aconit,

après la période ordinaire de la fixation des suçoirs, est verte et très ralentie. Si après un certain temps de végétation sur l'Aconit on fait passer de nouveau la Cuscuta sur le Pelargonium, la croissance de la plante parasite reprend sa rapidité primitive et sa coloration rouge. Des faits analogues se produisent dans la nature : le *Cuscuta Europæa*, croissant dans des fourrés de végétaux divers, fournit des filaments diversement colorés ; le *Cuscuta Gronovii*, passant de la luzerne, où il prospère avec une belle couleur orangée, sur une Ombellifère comme le Cerfeuil, devient verdâtre.

Le germe des Cuscutes, constitué, comme nous l'avons vu, par un petit filament, est généralement blanchâtre avec un sommet un peu jaune. Si ce germe tarde à atteindre une plante nourricière, sa région inférieure se dessèche, sa tige filiforme tombe sur le sol, relevant son sommet qui, pendant quelque temps encore, s'accroît aux dépens des régions inférieures ; dans cette condition de nutrition de plus en plus faible de la plantule, son sommet verdit progressivement.

L'influence d'un hôte déterminé est à peu près identique sur les Cuscutes appartenant à un même groupe, ou même à des groupes rapprochés ; mais cette influence diffère pour des espèces éloignées. Fixons, par exemple, sur un même pied de *Lampsana communis* un germe de *Cuscuta Japonica* et un germe de *Cuscuta Europæa*. Dès que l'installation parasitaire est accomplie, et que les jeunes Cuscutes ont atteint une certaine longueur, on remarque que le *C. Europæa* est fortement coloré en rouge, tandis que le *C. Japonica* est aussi vert que les pétioles des feuilles du *Lampsana*. Cette expérience de comparaison ne peut être de longue durée, car l'une des espèces, le *C. Japonica*, a besoin, pour son développement ultérieur, d'un hôte plus considérable, mais elle suffit pour montrer l'influence différente d'un même hôte sur deux espèces de groupes très éloignés.

Nous voyons donc que les variations de coloration des Cuscutes sont nettement subordonnées aux conditions nutritives des diverses plantes nourricières : la matière verte apparaît avec d'autant plus d'abondance que l'hôte est moins apte à nourrir la plante parasite ; la matière rouge, au contraire, est d'autant plus répandue dans la plante parasite que celle-ci est mieux nourrie par l'hôte.

Étudions maintenant, chacune de son côté, la chlorophylle et la matière colorante des Cuscutes.

§ I. CHLOROPHYLLE.

La chlorophylle existe dans l'embryon avant la maturité de la graine ; dans les grandes espèces, comme le *C. Japonica*, le *C. monogyna*, elle est d'un vert bien prononcé ; dans les petites espèces, comme le *C. Europæa*, le *C. Epithymum*, le *C. Epilinum*, elle n'a qu'une teinte pâle. Lorsque la graine entre en germination, la chlorophylle disparaît complètement dans l'embryon, pour réapparaître plus tard, et partiellement, dans le germe filiforme. Ce germe verdit vers son sommet, comme nous l'avons vu plus haut, lorsque, par suite de l'impossibilité ou du retard à atteindre une plante nourricière, il se trouve dans des conditions défectueuses de nutrition.

Lorsque la plante parasite est définitivement fixée sur un hôte, la présence de la chlorophylle varie, suivant que l'on considère les grandes ou les petites espèces de Cuscutées. Chez les Monostylées, et dans n'importe quelle condition de nutrition, la présence de la chlorophylle est constante dans toutes les régions de la plante. C'est certainement faute d'observations sur ces grandes espèces que l'on a pu considérer longtemps les Cuscutées comme des plantes privées du pigment vert. Si la plante parasite reçoit de l'hôte une nourriture convenable, elle se fait remarquer par la vigueur de sa végétation, et aussi, comme nous l'avons vu, par l'intensité de la matière colorante rouge qui est d'autant plus grande que la nutrition est meilleure. Dans ce cas, la chlorophylle se trouve : dans les spires à suçoirs, surtout dans les spires jeunes ; dans les sommets des tiges sur une longueur de plusieurs centimètres ; dans les écailles ; dans les hampes florales, les fleurs et les fruits ; çà et là, les tiges, même les plus rouges, sont lavées de longues bandes vertes. En outre, nous avons vu plus haut que la quantité et l'intensité du pigment vert varient d'après les conditions de nutrition de la plante parasite ; que, suivant les hôtes, le verdissement est plus ou moins mélangé à la coloration rouge et que, sur certains d'entre eux, la Cuscutée peut se développer avec activité, tout en restant entièrement d'un vert bien prononcé.

Certaines petites espèces, comme le *C. Europæa*, nous permettent, quoique à un degré moins sensible que précédemment, de constater la présence de la couleur verte au simple aspect de la

plante, et, avec un peu d'attention, d'en suivre les fluctuations d'intensité. Il n'en est plus de même pour d'autres espèces, comme le *C. Epithymum*, qui nécessitent une observation plus attentive, et qui sont la cause de l'opinion que l'on s'était primitivement faite au sujet de la chlorophylle des Cuscutées.

Suivons maintenant l'évolution de la chlorophylle dans le courant de la végétation de la plante parasite. Nous nous adresserons d'abord à une grande espèce comme la Cuscutée du Japon, croissant sur divers végétaux et acquérant de ce fait une intensité variable dans la couleur verte. Nous remarquerons, tout de suite, que la localisation de la chlorophylle à l'intérieur des tissus est exactement la même que celle de l'amidon. Nous verrons plus loin l'amidon se déposer dans toutes les régions de la tige, puis disparaître progressivement pour les besoins de la consommation, de la base au sommet. La matière amyliacée abandonne d'abord la zone médiane du parenchyme cortical, diminuant progressivement, à la fois vers le centre et la périphérie de la tige ; elle abandonne ensuite, peu à peu, les larges rayons médullaires et la moelle. La zone péricyclique et surtout l'endoderme sont les dernières régions abandonnées par l'amidon. La chlorophylle suit la même répartition. Dans les régions haustoriales, notamment, la matière verte est surtout abondante dans l'épiderme et l'assise sous-épidermique, dans le parenchyme qui entoure les faisceaux libéro-ligneux, dans la moelle périphérique, dans le tissu cortical qui entoure le cône endogène du suçoir. Cette localisation de la chlorophylle en lieu et place de l'amidon nous invite donc à en rechercher la genèse.

Examinons un rameau du *C. Japonica*, croissant sur un Sureau et commençant à se colorer en vert clair. On ne trouve dans les cellules aucun corps chlorophyllien proprement dit, tel qu'on les connaît dans les plantes ordinaires. L'on constate simplement que ce sont les grains d'amidon eux-mêmes qui sont colorés en vert clair et qui donnent au rameau sa nuance générale. Le processus du verdissement du grain amyliacé est le suivant. Tout d'abord, le grain simple ou composé verdit légèrement d'une manière uniforme, présentant ses stries caractéristiques et se colorant tout entier par l'iode. Peu à peu, à mesure que le verdissement augmente, le grain amyliacé se résorbe d'une façon homogène de la périphérie au centre, laissant sur son pourtour une mince pellicule verte ; si le grain d'amidon est composé, plusieurs granules amyliacés se

trouvent entourés d'une pellicule commune verdâtre. Examiné sans réactif, le granule amylicé apparaît au sein de sa pellicule, coloré en vert plus intense que cette pellicule. Si le grain d'amidon est composé, plusieurs granules verts sont entourés d'une zone verte commune, plus claire. C'est probablement dû à un simple effet de réfraction : le granule amylicé réfringent envoie à l'œil, en les concentrant, les rayons verts des parties supérieures et

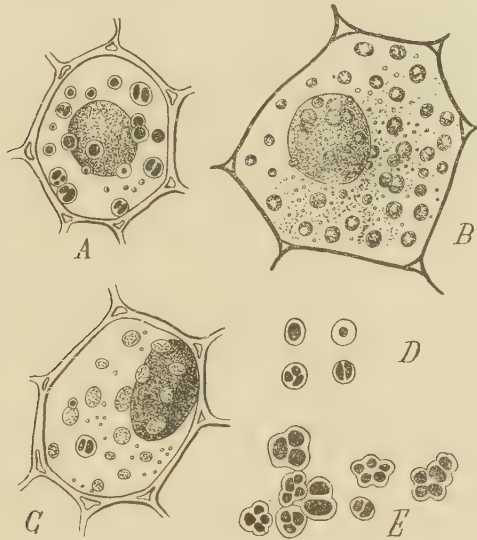


FIG. 6. — *Cuscuta Japonica*. — A. Cellule endodermique contenant des grains d'amidon en voie de verdissement; B, cellule de parenchyme d'une écaille, prise vers le sommet de cet organe, c'est-à-dire dans sa région la plus verte; C, cellule corticale de la tige; D, grains d'amidon simples et composés en voie de verdissement. Gr. 670.

E, grains d'amidon composés, en voie de verdissement, dans la tige du *C. Gronovii*. Gr. 670.

inférieures de la pellicule qui l'entoure. Traités par l'iode, ces granules sont colorés en bleu profond au sein de leur pellicule verte. La fig. 6 (A, D) montre le processus du verdissement de grains simples et composés, dans une cellule endodermique du *C. Japonica*. En E, on voit les mêmes phénomènes dans des grains composés du *Cuscuta Gronovii*. A mesure que le verdissement augmente, la pellicule verte s'accroît tandis que le granule amylicé central diminue de plus en plus. La pellicule verte est toujours

homogène, sans granulations, et le grain amylicé intérieur ne disparaît complètement que dans des cas assez rares. Ces cas se présentent çà et là lorsque la plante parasite, cultivée comme nous le verrons plus loin sur certains hôtes délétères, peut acquérir un verdissement assez intense. Dans une même coupe, et souvent dans une même cellule, on peut suivre les diverses phases du verdissement du grain d'amidon.

Tel est le phénomène qui se passe dans le cours normal de la végétation de la plante parasite. Très sensible dans les grandes Cuscutées, il apparaît moins facilement dans certaines petites espèces. Là, le grain vert est un grain d'amidon légèrement coloré sur sa périphérie et que l'iode colore entièrement en bleu, sans laisser autour de lui une auréole verdâtre appréciable. Voilà pourquoi, sans doute, les auteurs précédents, comme PEIRCE (1), n'ont pu observer aucun granule de chlorophylle dans des régions où le spectroscopie décèle cependant la présence de cette matière. Le pigment vert, en effet, est uniformément répandu et d'une manière légère sur la masse des grains d'amidon, et, au premier abord, avant d'avoir étudié les espèces où le phénomène se montre clairement, sa localisation passe inaperçue.

Dans les tiges abandonnées à verdifier dans l'eau, on obtient rapidement des effets encore plus intenses et permettant de suivre avec la plus grande facilité les diverses phases du verdissement. Plaçons dans l'eau des sommets de tiges, de vingt ou vingt-cinq centimètres de longueur, du *Cuscuta Japonica*. Nous prendrons les tiges les plus rouges où la matière verte est très peu sensible ou même inappréciable à l'œil nu. Ces tiges renferment beaucoup d'amidon incolore qui, au bout d'un jour à peine, commence à verdifier. On obtient, de cette façon, un verdissement beaucoup plus intense que dans la végétation naturelle et la disparition complète, en certains endroits, du grain amylicé laissant à sa place un corpuscule vert homogène.

Les corpuscules verts ont donc la même taille et la même forme que les grains d'amidon qui leur ont donné naissance. Les plus gros sont placés dans la partie la plus interne ou la plus externe du parenchyme cortical, dans l'endoderme, la région péricyclique et les rayons. Les plus petits se trouvent vers la périphérie de la

(1) PEIRCE, loc. cit., p. 80.

moelle. Quelques grains verts affectent une forme irrégulière ; l'iode colore alors une masse irrégulière amylacée semblant provenir d'un grain d'amidon envahi par le verdissement, au moment d'une phase d'arrêt de sa résorption normale. Nous verrons plus loin, en étudiant la localisation de l'amidon, que vers les sommets des tiges, alors que cette matière a presque disparu et n'existe plus que dans l'endoderme, des granules amylacés font leur apparition, principalement dans la région médiane corticale. Ce sont de très petits grains composés, de seconde formation, qui s'isolent et prennent ensuite part au verdissement ; ils semblent même constituer une sorte d'amidon transitoire uniquement destiné au verdissement.

La couleur verte normale de la plante parasite est donc donnée par le verdissement plus ou moins intense de l'amidon de réserve ; mais il est aussi des grains verts qui prennent naissance sans intervention visible d'amidon et dont l'origine lointaine remonte peut-être à des chromatophores normaux formés dans l'embryon. Mais ces grains verts sont en petite quantité, mélangés çà et là avec les grains provenant de l'amidon de réserve, et colorant surtout les quelques parties qui, dans toutes les Cuscutées, sont toujours plus ou moins vertes, et qui, dans les cas de verdissement général, présentent ce maximum d'intensité : les sommets végétatifs, les parties les plus charnues des écailles, certaines régions des fleurs, les fruits, les hampes florales. Ces corpuscules verts, analogues à ceux des plantes ordinaires, mais moins intenses, sont ovoïdes ou plus ou moins allongés et granuleux. D'autres masses vertes se présentent dans les mêmes régions, en granules irréguliers, déchiquetés, parfois en fine poussière, mêlés aux grains verts plus gros (fig. 6, B). De plus, c'est dans les régions les mieux éclairées que l'on rencontre de tels corpuscules chlorophylliens, c'est-à-dire dans l'épiderme et les assises externes du parenchyme cortical. Il y en a moins dans les parties profondes ; on en trouve cependant dans les larges rayons médullaires, mais leur coloration est généralement moins intense. Ces corpuscules verts sont ordinairement contenus dans des cellules pauvres en amidon ou privées de cette substance. On les trouve groupés autour du noyau et dans la zone pariétale. Quelquefois en assez grand nombre, ils remplissent entièrement la cellule. La fig. 5 (C) représente une cellule du parenchyme cortical externe du *C. Japonica* contenant de rares grains verts de provenance amylacée, et un assez grand nombre de

corpuscules chlorophylliens granuleux. En B, on voit une cellule très verte du sommet d'une écaille de la même plante, remplie de corpuscules chlorophylliens dans lesquels le pigment vert est réparti d'une manière inégale, occupant surtout les bords des corpuscules.

Ces grains verts, formés sans intervention d'amidon, ne paraissent pas, comme dans les plantes ordinaires, concourir à leur but final qui est la formation de matière amylacée. Au sein de ces grains verts, je n'ai trouvé aucun grain d'amidon, du moins ils doivent y être très petits. Dans de rares cas, où le verdissement maximum est obtenu artificiellement dans l'eau, on peut voir de très petits grains d'amidon dans ces corpuscules chlorophylliens.

En résumé, si l'on met de côté les derniers corpuscules verts dont je viens de parler, le verdissement général de la plante, c'est-à-dire celui qui suit les fluctuations de la nutrition, est donné par l'amidon de réserve emmagasiné dans les tissus. A proprement parler, ce sont les grains amylacés de réserve qui, avec l'aide des autres matériaux du protoplasme, élaborent les corpuscules chlorophylliens qui arrivent rarement à leur état complet. Il est impossible de supposer que les grains d'amidon contenus dans ces corpuscules verts, sont dus à l'action assimilatrice de chloroleucites primitifs. Dans ce cas, on trouverait ces chloroleucites dans les régions colorées avec le maximum d'intensité, et l'on ne pourrait que suivre le grossissement des grains amylacés en même temps que la décoloration de l'organe. Or, on n'observe jamais cela ; on suit, au contraire, le verdissement progressif de l'organe en même temps que la diminution des grains amylacés contenus dans des régions primitivement incolores.

Sans vouloir prendre parti, ici, pour aucune des théories chlorophylliennes encore en présence ni apporter dans leur discussion ces quelques observations encore incomplètes sur le verdissement des Cuscutées, je comparerai cependant volontiers ce qui se passe dans ces plantes parasites avec quelques phénomènes assez analogues décrits par BELZUNG, dans d'autres végétaux.

Je trouve ainsi quelque analogie avec la formation décrite par cet auteur des grains verts du Haricot et du Lupin blanc pendant la germination. Dans ces plantes, nous dit-il, les grains d'amidon se résorbent en fournissant les grains de chlorophylle. Dans le Haricot, ce sont des grains d'amidon composés, naissant à côté des grains

de réserve qui sont destinés à l'élaboration des grains chlorophylliens. Dans le Lupin blanc, où la graine mûre ne contient pas de grains amylacés de réserve, ce sont aussi des grains composés naissant dans des plastides préexistants qui fournissent les grains verts (1). Mais le mécanisme du verdissement des Cuscutées est encore plus comparable à celui de la Pomme de terre (2). On sait que ce tubercule, exposé à la lumière, prend de la chlorophylle dans ses couches périphériques. Dans les cellules des assises externes, les gros grains amylacés se résorbent en même temps que s'accroît autour d'eux une pellicule chlorophyllienne. Lorsque le verdissement est obtenu dans sa plus grande intensité, de gros corpuscules verts finissent par prendre la place des grains d'amidon primitifs.

L'action de la lumière sur la chlorophylle des Cuscutées est la même que sur celle des autres végétaux. A la lumière faible, les Cuscutées, même sur des hôtes où elles verdissent beaucoup, restent pâles. A l'obscurité, aucun verdissement ne se produit. Si l'on place dans une chambre noire des sommets bien verts de tiges du *C. Japonica* végétant dans un verre d'eau, l'étiollement complet se produit au bout de cinq ou six jours.

En faisant macérer pendant très peu de temps dans de l'éther des fragments de tiges de Cuscutées, on obtient une dissolution qui permet au spectroscope de déceler la présence de la chlorophylle, même dans des tiges très riches en matière colorante rouge et où, au simple aspect, le pigment vert semble faire complètement défaut. Avec certaines espèces, comme le *Cuscuta Europæa*, on obtient une dissolution d'un vert très apparent, de même avec des fragments de *Cuscuta Epithymum*, croissant sur certains hôtes. Il va sans dire qu'avec les grandes espèces, comme le *Cuscuta Japonica* et le *C. monogyna* où, en quelque condition de nutrition

(1) E. BELZUNG. Marche totale des phénomènes amylochlorophylliens. — *Journ. de Bot.*, 1895 (Voir aussi les mémoires antérieurs de l'auteur).

Les plastides qui pendant la germination fournissent des grains d'amidon destinés à verdifier, occupent la place de grains d'amidon qui existaient avant la maturation de la graine et qui se sont résorbés pour faire place à ces plastides ou chromatophores incolores ou jaunâtres, destinés à produire le grain vert après avoir passé par cette seconde phase amylacée. Dans le *Lupinus mutabilis*, le grain d'amidon primitif de l'embryon donne de suite des chromatophores verts. Ici, dès l'embryon, le phénomène est donc le même que pour les grains d'amidon des tiges des Cuscutées.

(2) E. BELZUNG. La chlorophylle et ses fonctions. Paris, 1889.

qu'elles se trouvent, l'œil perçoit toujours la matière verte, l'on obtient des dissolutions très colorées. Le spectroscope donne toujours la principale bande d'absorption du spectre général des chlorophylles, située entre les raies B et C. Cette bande est très intense pour les grandes Cuscutes et certaines petites comme le *C. Europæa* ; elle est légère mais très nette pour le *C. Epithymum* et le *C. Gronovii*. C'est souvent la seule bande que l'on aperçoit. Dans des décoctions éthérées de plus en plus vertes, ou bien dans une dissolution examinée sous des épaisseurs de plus en plus grandes, la quatrième bande située un peu avant la raie E, apparaît avec une teinte assez noire ; en même temps, apparaissent, confondues en seule bande foncée, les trois dernières bandes dont la première commence un peu au-delà de la raie F. On voit se révéler ensuite en ombre légère, la seconde bande située au-devant de la raie D ; la troisième bande assez affaiblie, placée un peu après la raie D, se montre la dernière.

Quelle est l'influence de cette chlorophylle dans la nutrition de la plante parasite ? Ma modeste installation ne m'a pas permis de faire des mesures exactes sur la fonction chlorophyllienne ; ces mesures du reste sont assez difficiles à exécuter *in situ*, à cause du mode particulier de vie de ces plantes et de leur enroulement sur leurs hôtes. Les deux expériences suivantes peuvent cependant nous renseigner sur le degré d'importance que l'on peut assigner à la chlorophylle des Cuscutes dans le phénomène de la fixation du carbone. Je ne parlerai pas des petites Cuscutes où l'intensité de la chlorophylle est très faible, mais des grandes espèces chez lesquelles la pigment vert et son intensité peuvent donner à penser qu'il joue un certain rôle dans l'acte d'assimilation. Je me placerai, en outre, dans le cas d'une végétation absolument verte, comme celle que fournit la Cuscuta du Japon sur plusieurs hôtes cités plus haut.

J'ai fait d'abord l'expérience classique, légèrement perfectionnée, au moyen de laquelle on montre le dégagement d'oxygène effectué par les corpuscules chlorophylliens. Dans un récipient plein d'eau acidulée à l'acide carbonique, sont placés 250 grammes de tiges aussi vertes que possible du *Cuscuta Japonica*. Un tube abducteur relie le sommet de ce récipient avec un tube gradué plein de mercure et reposant sur la cuve à mercure. Entre le récipient et le tube gradué se trouvent deux tubes en U ; le premier contient de la pierre ponce en grains, imbibée d'acide sulfurique et destinée à

absorber la vapeur d'eau entraînée dans le tube abducteur ; le second renferme des fragments de potasse caustique, pour absorber l'acide carbonique qui pourrait aussi être entraîné. Il faut attendre cinq ou six heures pour que la plante ainsi immergée se mette dans les conditions de l'expérience. Après cela, par une température moyenne de 25 degrés, à l'exposition du soleil, le phénomène commence : l'oxygène se dégage et passe dans le tube gradué. De deux heures à cinq heures du soir environ, le dégagement s'accomplit en diminuant progressivement, et il s'arrête lorsque le soleil est bas sur l'horizon. La simple analyse du gaz contenu dans le tube gradué, au moyen de l'acide pyrogallique et de la potasse, montre qu'une certaine quantité d'air a pénétré dans le tube, et qu'abstraction faite de l'oxygène de cet air, il reste 1,9 cc. pour l'oxygène fourni par la plante (mesuré à la pression et à la température du moment, 748^{mm} et 18° C). Nous voyons donc que la plante parasite, placée pour l'absorption de l'acide carbonique dans des conditions exagérées qu'elle ne rencontre pas dans la nature, a donné, comparativement à son poids, une quantité d'oxygène ne représentant qu'une faible quantité de carbone absorbé. De plus, nous observons que le phénomène n'offre une activité appréciable que si l'on se place dans les meilleures conditions possibles de radiation. L'action de la chlorophylle est donc de peu d'importance.

La seconde expérience nous conduit à la même conclusion. Nous savons que les radiations accélèrent les phénomènes de transpiration, car, absorbées par la chlorophylle elles ont pour effet de vaporiser une grande quantité d'eau qui s'ajoute à la quantité beaucoup moindre fournie par la transpiration proprement dite. C'est le phénomène de la chlorovaporisation (1). Nous savons, de plus, que l'assimilation du carbone et la chlorovaporisation superposent leurs effets en se partageant les radiations absorbées par la chlorophylle. Si l'on suspend, dans une plante verte, le phénomène de l'assimilation, toutes les radiations étant alors employées à la chlorovaporisation, l'intensité de ce dernier phénomène s'accroît. On prévoit donc que plus la chlorophylle d'une plante possèdera une action assimilatrice, plus la chlorovaporisation de cette plante sera accrue si l'on suspend l'assimilation ; au

(1) PH. VAN TIEGHEM. Sur la transpiration et la chlorovaporisation. *Bull. de la Soc. Bot. de Fr.*, 1886.

contraire, si la chlorophylle exerce une action assimilatrice faible ou nulle, l'intensité de la chlorovaporisation sera peu augmentée ou ne le sera pas du tout. Je prends deux lots de tiges terminales de *Cuscuta Japonica* aussi vertes que possible et attachées en bouquets de même poids environ. Chaque bouquet de filaments, dont la base plonge dans un verre d'eau, est logé dans un grand ballon de verre à travers une tubulure horizontale. Le ballon possède une seconde tubulure inférieure verticale à laquelle est adapté un tube gradué dans lequel vient se condenser la vapeur d'eau émise par la plante. Dans l'un de ces appareils, on suspend l'action assimilatrice de la chlorophylle au moyen de l'action ménagée des vapeurs d'éther arrivant par un tube qui pénètre dans la tubulure horizontale du ballon. Si la chlorophylle possède quelque intensité assimilatrice, ce dernier appareil doit nous donner l'intensité totale du phénomène transpiratoire (transpiration et chlorovaporisation réunies), augmentée de l'excès de chlorovaporisation fourni par les radiations non utilisées pour l'assimilation. Or, après trois jours d'expérience, 100 grammes de la plante non anesthésiée ont fourni 9^{cc},09 d'eau, tandis que le même poids de la plante anesthésiée en a fourni 10^{cc},42, soit 1^{cc},33 de plus que la première. Cette quantité mesure donc l'intensité des radiations *assimilatrices*, et cette intensité est assez faible si l'on songe que, pour les plantes ordinaires, le phénomène de la chlorovaporisation est très notablement accru et en très peu de temps par la suspension de l'assimilation. De plus, dans cette expérience, les phénomènes étaient exagérés par le fait de l'immersion des bases des tiges dans l'eau et par le verdissement de ces tiges ainsi placées, verdissement qui s'accroît chaque jour davantage ainsi que nous l'avons vu plus haut.

Il ressort de ces quelques expériences simples que l'action de la chlorophylle doit être minime et que des mesures exactes montreront vraisemblablement que, dans les Cuscutées supérieures, les seules où la quantité du pigment vert a une certaine importance, l'action du phénomène respiratoire l'emporte de beaucoup sur l'action du phénomène de l'assimilation. La quantité de carbone fournie à la plante parasite par l'activité chlorophyllienne doit avoir une importance à peu près négative.

Du reste, si nous nous reportons à la constitution même des corpuscules verts, nous voyons qu'ils n'atteignent jamais l'intensité

de coloration qu'ils possèdent dans les plantes ordinaires. Nous avons vu, de plus, que les grains d'amidon générateurs des corpuscules verts n'achèvent jamais entièrement leur résorption pour donner un corps chlorophyllien complet. Or, dans les plantes ordinaires, les grains de teinte vert-pâle ont un rôle très amoindri et quelquefois nul ; à plus forte raison, les grains verts, inachevés et pâles des Cuscutées, doivent-ils exercer une action très minime. Les corps chlorophylliens normaux qui existent aussi dans les Cuscutées, ainsi que je l'ai dit plus haut, ne peuvent, eux non plus, contribuer à l'assimilation. Ils sont peu nombreux, en effet, et il faut se placer dans les conditions exagérées du verdissement artificiel dans l'eau, pour amener quelques rares de ces grains à sécréter de l'amidon.

Ce rôle, presque nul, de la chlorophylle se présente d'ailleurs chez certaines plantes parasites où, pourtant, elle est répandue en plus grande profusion que dans les Cuscutées, et même dans des feuilles très bien développées. G. BONNIER (1) à qui nous devons déjà tant de connaissances dans cet ordre d'idées, nous a montré que certains Rhinanthes à feuilles d'un vert jaunâtre, et les Bartsies, possèdent un pouvoir très faible d'assimilation qui ne l'emporte sur la respiration qu'à une lumière très intense. Bien mieux, ces mêmes plantes, dans certains cas, ainsi que toutes les espèces du genre *Euphrasia* qui ont des feuilles absolument vertes et paraissent bien disposées pour les fonctions chlorophylliennes, ne fournissent aucun dégagement d'oxygène même à une lumière très intense. Certainement, l'assimilation chlorophyllienne n'est pas entièrement nulle chez ces plantes, mais la respiration la masque complètement. Aussi, le parasitisme chez ces plantes vertes est-il presque absolu (2).

(1) G. BONNIER. Sur l'assimilation des plantes parasites à chlorophylle. *Compt. rend. hebdomad. des séanc. de l'Acad. des Sc.*, t. CXII, n° 25, 28 décembre 1891.

(2) D'autres végétaux nous présentent des phénomènes comparables. Une récente étude de Ed. GRIFFON, sur l'assimilation chlorophyllienne chez les Orchidées terrestres, nous montre, à côté de l'*Epipactis* qui tire son carbone de l'air, le *Limodorum abortivum* qui, malgré sa richesse en chlorophylle, décompose une quantité insignifiante d'acide carbonique. Dans cette plante, la respiration est toujours notablement supérieure à l'assimilation. L'auteur pense que le phénomène est dû à la mauvaise répartition des corps chlorophylliens et, peut-être aussi, à la nature spéciale du pigment vert. Depuis les travaux d'ÉTARD et d'ARMAND GAUTIER, la pluralité des chlorophylles, en effet, ne fait plus de doute.

Ed. GRIFFON. Sur l'assimilation chlorophyllienne chez les Orchidées terrestres et, en particulier chez le *Limodorum abortivum*. — *Compt. rend. de l'Ac. des Sc.* 5-12 décembre 1898.

Nous devons, je crois, considérer la présence de la chlorophylle dans les Cuscutées, avec sa variabilité d'apparition, comme due à une influence atavique. L'embryon des grandes espèces qui, jusqu'à la maturité de la graine, est rempli de chlorophylle, représente en quelque sorte l'image raccourcie de la biologie ancestrale de ces plantes maintenant parasites. Lorsque les Cuscutées sont placées dans des conditions de nutrition désavantageuses, la puissance chlorophyllienne semble se réveiller pour contrebalancer l'action défectueuse de la plante nourricière.

Je me suis demandé si la propriété de verdir suivant les circonstances de la nutrition appartient uniquement aux tiges de quelques parasites comme les Cuscutées, et si cette activité variable chlorophyllienne, simple retour atavique chez ces végétaux, ne s'exerce pas sur les plantes ordinaires. J'ai pu contrôler, quoique au moyen d'un petit nombre de plantes, que cette propriété doit être assez étendue. Parmi les plantes qui se prêtent assez facilement à cette expérience, je citerai simplement ici le Blé noir. Si on le sème dans un sol contenant un riche engrais et dans un sol très pauvre, on remarque, outre la grandeur et la grosseur différentes des tiges, des phénomènes différents de coloration.

La feuille est toujours bien verte, mais il n'en est pas de même de la tige. Les plants qui poussent vigoureux sur le sol riche n'ont besoin que de leur chlorophylle foliaire ; leurs tiges sont colorées en rouge souvent intense, lavées légèrement çà et là de petites bandes d'un vert pâle. Sur le sol pauvre, les tiges sont complètement vertes. La chlorophylle semble donc apparaître encore ici, comme pour tâcher de contre-balancer par son pouvoir assimilateur le défaut de la nutrition fournie par le sol. Ce phénomène de verdissement présente donc des analogies avec celui des Cuscutées, et il serait intéressant d'étendre son étude à un assez grand nombre de végétaux afin de donner une valeur plus certaine à la conclusion qui s'en dégage.

§ II. — MATIÈRE COLORANTE.

Comme nous l'avons vu plus haut, la présence de la matière colorante dans la Cuscutée est corrélative d'une végétation vigoureuse et, par conséquent, d'une active nutrition de la part de la plante

hospitalière ; de plus, dans chaque espèce l'intensité de la coloration varie avec les conditions nutritives des divers hôtes. En raison de son importance physiologique, cette matière colorante mérite donc d'être étudiée, et je le ferai ici, avec les quelques détails que peut me permettre le cadre de ce travail.

La même matière colorante est répandue dans toutes les Cuscutes, comme nous l'indiquent ses principales propriétés que nous examinerons plus loin ; mais elle présente, suivant les espèces, des nuances normales variant du jaune au rouge vif, en même temps que, dans chacune d'elles, l'intensité de la nuance ou la profusion de la matière varie comme l'on sait. Ainsi, le *Cuscuta Gronovii* possède une jolie teinte orangée, le *C. obtusiflora*, une brillante teinte rouge orange ; les *C. microstyla* et *xanthocarthos* ont des tiges jaune foncé ; la matière colorante varie du rose au rouge vif dans quelques espèces comme les *C. Epithymum*, *Europœa*, *nitida*, *parviflora*, etc., il en est de même dans toutes les grandes espèces comme les *C. Japonica*, *monogyna*, etc.

Les espèces dans lesquelles la matière colorante est assez abondante peuvent servir à la teinture. Dans ce but, on a employé jadis, dans le Nord de la France, la matière extraite de la Cuscuta du Trèfle et de la Luzerne (*C. Epithymum* et quelques variétés) ; il est probable que la variabilité de la couleur dont la cause était ignorée, et aussi la facilité de se procurer d'autres matières colorantes plus belles et d'un emploi plus commode, ont dû faire abandonner les procédés de teinture par la Cuscuta. Cependant l'on s'en sert encore en Suède, paraît-il, pour teindre en rose les étoffes de lin. Une espèce qui doit son nom à l'abondante matière colorante qu'elle est susceptible de produire, le *C. tinctoria*, et qui croît au Mexique sur des arbres et des arbustes, fournit aux indigènes une teinture qu'ils nomment *Zaca-tlascalli* (1). Ces détails ont une simple valeur historique mais ils nous montrent que la puissance de production de matière colorante est diverse suivant les espèces considérées.

Dans les espèces normalement riches en matière très colorée, les variations d'intensité de la couleur, suivant les conditions nutritives, sont moins sensibles que dans les espèces de richesse moyenne, et ces variations ne se présentent pas à un observateur qui ignore le phénomène. Il en est de même pour les espèces comme le

(1) ENGELMANN. Genus *Cuscuta*, p. 31 (relation de KARWINSKI).

C. Gronovii, par exemple, où la teinte normale est faible et ne dépasse pas la valeur orange. Ces variations d'intensité se présentent d'une manière assez sensible dans le *C. Europæa*, et un observateur attentif pourra les remarquer sans faire d'expériences et simplement dans la végétation naturelle, sur notre espèce indigène très commune, le *C. Epithymum*. Dans une même région, mais sur des sols différents comme constitution ou comme engrais, il n'est pas rare de trouver cette Cuscute dans les champs de Trèfle, tantôt rouge, tantôt jaune ou blanchâtre. D'une manière générale, toutes les petites espèces se prêtent plus ou moins sensiblement aux expériences citées au commencement de ce chapitre, et au moyen desquelles j'ai montré les variations d'intensité de la couleur, suivant les conditions nutritives ; dans les grandes espèces, ces variations se présentent à un très haut degré de sensibilité.

Marche générale de la coloration. — Il est rare que la matière colorante apparaisse au début de la germination, alors que le germe n'a pas encore quitté entièrement la graine. Cependant les germes des grandes espèces, sortis de graines riches en albumen et exposés pendant la germination à une lumière suffisante, peuvent prendre une teinte rosée avec un maximum d'intensité du côté des rayons lumineux. La radicule même est colorée si elle peut recevoir un éclaircissement convenable, comme lorsque la graine germe parmi des brins de mousse humide. Mais, en général, les germes ont une couleur blanchâtre avec un sommet légèrement jaune qui verdit dans les conditions que l'on sait.

Si la plante nourricière est éminemment propice à la plante parasite, comme l'est, par exemple, l'Ortie dioïque au *Cuscuta Europæa*, la matière colorante peut apparaître dès la période de fixation du germe filiforme et le début de la vie parasitaire (fig. 4, 5, 6, 7, 8, 9, 10, 11, Pl. II, qui représentent des jeunes plants de l'espèce précitée, d'une belle couleur rouge) ; elle apparaît parfois par petites mouchetures rouges, semées sur un fond rose et du côté du plus fort éclaircissement (fig. 3, Pl. II). Suivant les conditions de nutrition, l'intensité de la matière colorante varie dans chaque espèce, du jaune tendre à la couleur normale maxima, qui est le rouge vif chez les *C. Epithymum*, *Europæa*, *nitida*, *parviflora*, etc. Dans ces deux cas extrêmes, la coloration est assez homogène, dans les cas intermédiaires elle est plus ou moins lavée de zones claires et le

maximum de coloration a toujours lieu du côté le plus éclairé (fig. 7, 11, 12, Pl. II). Les régions les moins colorées, sont les spires haustoriales et les sommets des tiges.

Dans les grandes espèces, la coloration suit une marche assez fixe, dans la tige primitive en voie de fixation comme dans la tige adulte. L'épiderme commence à se moucheter d'un grand nombre de petits points rouges, allongés suivant l'axe et atteignant parfois un millimètre de longueur (fig. 9, 17, 18, Pl. I; *C. Japonica*). Ces mouchetures sont des petits îlots de cellules épidermiques, riches en matière colorante, et chaque îlot forme une légère proéminence qui porte un stomate sur son point culminant. Si la tige est bien nourrie et bien éclairée, le fond général de l'épiderme devient orange, rose, et même rouge vif sur le côté correspondant à l'éclairement maximum où les mouchetures, plus rouges encore, tranchent toujours nettement. La chlorophylle est toujours reconnaissable dans les régions haustoriales et vers les sommets des tiges, même les plus colorées; des portions de tiges très colorées en rouge du côté de la lumière, sont vertes du côté opposé. Toutes les grandes Cuscutées présentent ces caractères de coloration épidermique, et lorsque, dans des échantillons d'herbiers, la coloration générale s'efface avec le temps, on y distingue souvent encore les îlots rouges stomatiques.

Les fleurs de toutes les espèces présentent le phénomène de variabilité de teinte suivant les conditions nutritives, mais d'une manière moins sensible que les tiges. Les fleurs, en effet, ressentent moins que les tiges l'influence de la variabilité de la nutrition; dans les petites espèces, les fleurs ne se forment en abondance que dans de bonnes conditions nutritives, mais, dans tous les cas, une fois formées, elles sont abondamment nourries par les matériaux de réserve sous-jacents. Cependant la variabilité de coloration existe, et certainement un certain nombre de Variétés créées sur le caractère de la couleur sont erronées; les fleurs du *C. Epithymum*, par exemple, offrent une variabilité assez sensible. En outre, les fleurs, dans chaque espèce, possèdent, comme les tiges, une puissance propre de coloration. Le *C. Babylonica* et le *C. capitata* ou *C. rosea* (ROUGEMONT), ont de jolies fleurs roses; les fleurs du *C. brevistyla* présentent une belle teinte rouge, celles du *C. acutiloba* sont pourpres; le *C. partita* porte des fleurs rouges foncées qui conservent à l'état sec leur riche contenu colorant. Enfin d'autres espèces, comme le *C. Europæa* et les grandes Cuscutées ont des

fleurs plus ou moins lavées de rouge; un assez grand nombre d'espèces, au contraire, portent des fleurs pauvres en couleur et même blanches, comme les *C. Gronovii*, *applanata*, *pedicellata*, etc.

Influence de la radiation. — La matière colorante commence à se former à une faible lumière; les tiges du *C. Europæa* fixées sur des rameaux étiolés de Pomme de terre, croissant dans une cave peu éclairée, sont blanchâtres et lavées de quelques bandes roses du côté de l'éclairement. Mais pour que la matière colorante acquière une certaine intensité, une radiation assez active est nécessaire; pour les grandes espèces, une radiation intense et même le plein soleil sont éminemment favorables. Les parties les mieux éclairées présentent toujours le maximum de coloration, et, par conséquent, la surface interne des spires de la plante volubile est la région la moins colorée.

Quelle est l'action des diverses radiations lumineuses sur la production de la couleur? Pour la rechercher, j'ai fait croître des Cuscutes sous des cloches de verre contenant dans une double paroi des liquides colorés, convenablement choisis, qui ne laissent passer que certaines radiations déterminées. Une première expérience de cultures ainsi faites, pendant la saison dernière, m'a montré que les radiations qui agissent avec le plus d'activité sont situées dans la partie la moins réfrangible du spectre, environ jusqu'à la moitié du vert. Le manque d'appareils en nombre suffisant m'a empêché de resserrer ces limites.

Localisation de la matière colorante. — D'après PEIRCE (1) la matière colorante des Cuscutes est contenue dans des chromoplastes jaune-orange placés dans les cellules du cylindre central et des assises périphériques. Je ne suis de son avis, ni sur la localisation de cette matière, ni sur son genre de substratum.

La matière colorante est localisée principalement dans l'épiderme et, en moins grande quantité, dans les premières assises périphériques du parenchyme cortical. La matière n'est pas contenue dans des chromoplastes ou des chromoleucites comme on appelle aussi ces formations particulières; elle est formée, au contraire, par un

(1) PEIRCE, loc. cit., p. 80.

liquide d'apparence huileuse et coloré d'une manière plus ou moins intense suivant les espèces et, pour chaque espèce, suivant les conditions de nutrition. On peut l'étudier d'une manière avantageuse dans le *C. Japonica*, le *C. Europæa* et le *C. Epithymum*, où elle se présente avec une teinte rouge souvent très vive. De fines gouttelettes colorées peuvent être éparses dans quelques cellules et donner ainsi l'illusion de leucites rouges. Mais beaucoup de cellules contiennent des gouttes de formes et de dimensions variées ; de légères pressions sur le couvre-objet font changer les formes de ces gouttelettes, les partagent en plusieurs fragments, ou réunissent au contraire plusieurs fragments en une seule gouttelette. Ces effets qu'on ne pourrait obtenir avec des leucites, s'observent avec facilité sur des lambeaux longitudinaux d'épiderme et avec un grossissement moyen. Enfin, de nombreuses cellules sont entièrement remplies par l'huile colorée et, parfois même, quelques membranes cellulaires du parenchyme cortical externe sont imprégnées de la substance. Du reste, les leucites colorés, à part les chloroleucites, les xantholeucites et les chromoleucites de quelques Algues, sont rares chez les végétaux. Je ne connais, dans les plantes supérieures, que les leucites colorés en jaune ou en rouge par la carotène et, d'après VAN TIEGHEM (1), ce seraient les seuls chromoleucites observés jusqu'à ce jour. Or la matière colorante des Cuscutées n'est pas de la carotène ; l'acide sulfurique ne lui communique pas la coloration bleu-indigo qu'elle donne à cette dernière.

Réactions microchimiques. — Les principales réactions microchimiques de la matière colorante sont les suivantes.

Sous l'action des acides, l'intensité de la coloration augmente. Si l'huile est rouge, elle devient vermillon ; l'effet est très sensible et d'assez longue durée avec l'acide sulfurique. Avec l'acide chlorhydrique la couleur passe rapidement au rouge brique, puis au jaune avant de disparaître complètement. Avec l'acide azotique l'huile rouge, après avoir augmenté d'intensité, passe rapidement à un beau jaune puis se décolore. Dès que le réactif a pénétré sous la lamelle on voit, dans les cellules remplies de matière rouge, le

(1) VAN TIEGHEM. Bot. 2^e éd., p. 496.

liquide coloré se désagréger en une infinité de petites gouttelettes d'aspect huileux.

Sous l'action de la potasse, la couleur rouge devient d'un magnifique vert, puis jaune ou orange vif. Avec l'ammoniaque, la couleur rouge vire au vert sale puis jaunit. Après l'action des alcalis, celle des acides ramène la couleur primitive.

Si la coupe est placée dans l'eau, la matière colorante se diffuse sur toute la préparation ; elle est donc soluble dans ce liquide. Si l'on place les coupes dans l'éther, la benzine ou les essences, il semble que la matière colorante y soit soluble parce qu'elle disparaît des cellules ; nous verrons plus loin que c'est une simple illusion, et que la substance colorée est simplement déplacée par ces agents.

Les sels de fer qui colorent en vert sale l'épiderme lorsqu'il est faiblement coloré, le colorent en vert sombre lorsqu'il contient beaucoup de matière colorante. L'huile colorée semble donc être tannifère.

Extraction de la matière colorante. — Il était intéressant de chercher à extraire cette huile colorée afin de pouvoir l'étudier de plus près. Par l'examen de ses principales propriétés j'ai été amené à opérer cette extraction, avec facilité, au moyen de l'éther.

La plante, coupée en menus fragments, est placée avec de l'éther dans un récipient bien bouché. Au bout de très peu de temps — un jour suffit — on peut vider sur un filtre le contenu du récipient, et obtenir un liquide qui se sépare immédiatement en deux couches : la couche inférieure est l'huile colorée, la couche supérieure est formée par l'éther tenant en dissolution la chlorophylle de la plante. L'éther a agi ici par déplacement ; l'huile colorée, insoluble dans ce liquide et plus dense que lui, est enlevée des cellules, remplacée par de l'éther et gagne le fond du récipient. L'huile est extraite telle qu'elle se trouve dans les cellules, et elle est d'un beau rouge quand elle est obtenue avec de vigoureuses tiges du *C. Japonica* ou avec des filaments bien colorés du *C. Europea* et du *C. Epithymum*. Avec le *C. Gronovii* qui n'est jamais fortement coloré, on obtient une huile jaune-orange. L'éther qui surnage contient toujours de la chlorophylle même avec les espèces les plus riches en matière colorante et dans lesquelles la matière verte n'est pas sensible à l'œil. Avec les grandes espèces,

même les plus colorées, la dissolution éthérée est toujours d'un beau vert clair; dans ces espèces, ainsi que nous le savons, la présence de la chlorophylle est toujours appréciable.

Si l'on fait macérer des fragments de *Cuscutas* dans de l'alcool faible, on obtient une liqueur unique brunâtre, de laquelle on peut précipiter l'huile colorée au moyen de l'éther. En introduisant dans un tube à essai et sur une hauteur de cinq centimètres l'extrait alcoolique ainsi obtenu avec des fragments assez rouges de la *Cuscute* du Japon, et en ajoutant de l'éther, l'huile colorée se sépare immédiatement et se ramasse dans les deux centimètres de la partie inférieure du tube.

L'effet de l'éther sur la plante est très rapide; en quelques instants la matière colorante est déplacée (1).

Spectre d'absorption. — L'huile colorée donne, comme la matière plus pure, un spectre d'absorption bi-latéral. Une grande bande d'absorption s'étend depuis le violet extrême en se dégradant d'abord très légèrement jusque vers la raie *F*; à partir de ce point, la dégradation devient brusquement sensible et se continue progressivement jusqu'en un point minimum d'absorption situé entre les raies *D* et *C*. Une autre bande d'absorption, dégradée dès le début, va, à partir du rouge extrême, rejoindre la première entre les raies *C* et *D*. Tel est le spectre général de la matière colorante lorsqu'elle a une nuance rouge d'intensité moyenne; nous pouvons étudier ce spectre d'une manière plus précise (fig. 7).

Le spectre *I* (ligne *a b c*) est donné par l'huile colorée telle qu'on l'extrait d'échantillons aussi rouges que possible et sous une épaisseur de huit millimètres. Toutes les radiations les plus réfrangibles sont absorbées jusqu'un peu au-delà de la raie *E*; à partir de là, la bande se dégrade insensiblement jusqu'à la raie *D* et vient finir très atténuée vers le milieu de l'intervalle des deux raies *C* et *D*. L'autre bande, légère, part du rouge extrême et vient

(1) Un assez grand nombre de plantes très diverses possédant des tiges ou des fruits colorés en rouge m'ont donné, de la même manière avec l'éther, un liquide d'aspect huileux contenant toute la matière colorante. L'on peut aussi, par le même procédé, extraire la matière colorante des fleurs. Toutes ces matières colorantes et celle de la *Cuscute* m'ont présenté quelques réactions chimiques communes.

rejoindre doucement la première. Nous voyons que la matière colorante, à cet état, nous transmet : une partie des radiations

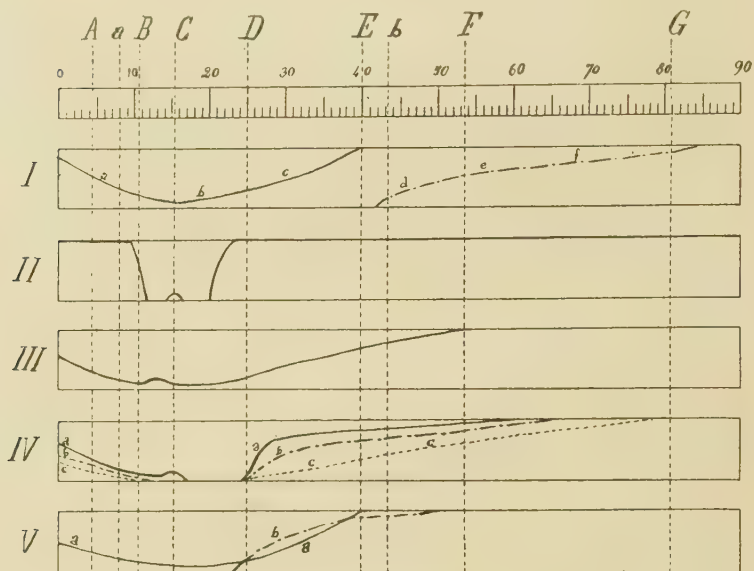


FIG. 7. — Spectres d'absorption de la matière colorante rouge des Cuscutes.

- I. — *abc*, spectre fourni par l'huile colorée extraite par l'éther, d'échantillons très colorés, sous une épaisseur de 8 millimètres; *def*, dissolution aqueuse moyenne de l'huile précédente.
- II. — Huile colorée traitée par quelques gouttes de bichlorure d'étain. En traitant par le même réactif la dissolution de la matière colorante obtenue par la macération de la plante dans l'alcool, on obtient, vers la raie C, la bande principale de la chlorophylle.
- III. — Dissolution alcoolique de la matière colorante, obtenue par la macération de la plante. Entre B et C, se montre la bande de la chlorophylle.
- IV. — Traitement de l'huile colorée, ou de la dissolution alcoolique, par l'acide sulfurique. Les courbes, *a*, *b*, *c*, représentent 3 états moyens de concentration. Avec la dissolution alcoolique, on aperçoit toujours la bande chlorophyllienne.
- V. — *b*, action de la potasse sur l'huile colorée; *a*, action de l'acide sulfurique sur le liquide alcalin précédent, qui ramène la couleur rouge primitive.

rouges et orangées jusqu'à la raie D, une partie du jaune et un peu de vert jusqu'à la raie E.

En diluant un peu d'huile colorée avec de l'eau, on obtient une

liqueur peu concentrée en matière colorante, d'une nuance jaune qui rappelle celle des tiges peu colorées, ou au début de leur coloration. Dans ce cas le spectre devient latéral (spectre *I*, ligne *d e f*) ; il y a absorption totale des rayons jusque vers la raie *G* et la bande se dégrade lentement jusqu'à la raie *b*. Les radiations rouges, orangées, jaunes, passent entièrement ainsi que les vertes jusqu'en *b* ; à partir de ce point il passe encore un peu de vert, d'indigo et de bleu.

L'huile colorée, traitée par quelques gouttes de bichlorure d'étain, donne une liqueur d'un rouge intense dont le spectre est remarquable (spectre *II*). Les deux bandes d'absorption à droite et à gauche sont très noires et se terminent brusquement. Les rayons rouges et orangés de chaque côté de la raie *C* passent complètement ; il passe, en outre, quelques rayons situés un peu en dehors de ces limites.

L'extrait alcoolique de tiges bien colorées de *Cuscuta* contient, en même temps que la matière colorante, de la chlorophylle, des corps gras et autres substances cellulaires. Mais la matière colorante, qui domine, se révèle dans le spectre par les mêmes bandes d'absorption qu'avec l'huile colorée. Le spectre *III* est ainsi obtenu avec l'extrait alcoolique. Toutes les radiations sont absorbées jusqu'à la raie *F* ; les deux bandes se rejoignent doucement en un point minimum d'absorption situé vers la raie *C*. Entre les raies *B* et *C* la chlorophylle se révèle par sa bande principale légèrement ombrée. L'extrait alcoolique, traité par quelques gouttes de bichlorure d'étain, fournit, comme l'huile colorée, un beau liquide rouge qui donne le spectre *II* précédent auquel vient s'ajouter en *C* la bande chlorophyllienne.

Par l'action ménagée de l'acide sulfurique sur l'huile colorée ou sur l'extrait alcoolique, on obtient un liquide d'un beau rouge groseille vif. Le spectre *IV* est obtenu de cette façon au moyen de l'extrait alcoolique, et les lignes *a*, *b*, *c*, représentent trois états différents de concentration. Avec l'extrait alcoolique, on aperçoit toujours vers la raie *C* la bande de la chlorophylle.

Par l'action de la potasse sur l'huile colorée l'on obtient un liquide vert dont l'absorption est représentée par la ligne *b* du spectre *V* ; une goutte d'acide sulfurique dans la liqueur potassique ramène la couleur primitive et modifie le spectre suivant la ligne *a*.

Propriétés et réactions principales. — L'huile colorée isolée par l'éther, réduit fortement la liqueur de FEHLING et se colore en noir vert par le perchlorure de fer. Elle est donc riche en sucre réducteur et en tannin. Elle réduit promptement le chlorure d'or et l'acide osmique. Avec ce dernier réactif, elle se colore de suite en noir, indiquant ainsi la présence d'une matière grasse.

L'huile colorée étant traitée au noir animal, le liquide incolore qui passe, après filtration, réduit la liqueur de FEHLING, se colore en noir par l'acide osmique, et ne donne aucune réaction avec le perchlorure de fer. La matière grasse et le sucre ne font donc pas partie de la matière colorante. Si l'on reprend la matière colorante au noir animal au moyen de l'eau pure, on obtient une dissolution qui se colore en noir vert par le sel de fer; la matière colorante semble donc être tannifère.

Les principales réactions chimiques de la matière colorante enlevée au noir animal par l'eau, ou simplement celles de l'huile colorée primitive sont les suivantes :

Action des dissolvants. — La matière est insoluble dans l'éther, ce qui nous a permis de l'isoler par déplacement. Insoluble, également, dans la benzine, le pétrole et les essences; on peut se servir de ces derniers agents, de la même façon que de l'éther, pour isoler l'huile colorée, mais on obtient un produit moins pur. L'huile colorée plus dense que ces liquides gagne le fond des récipients. Insoluble dans le sulfure de carbone qui est plus dense que l'huile colorée; placée dans un flacon avec ce dernier liquide, l'huile colorée surnage.

La matière colorante est soluble dans l'eau en toutes proportions. Elle est insoluble dans l'alcool fort qui la précipite de sa dissolution aqueuse ou de l'huile colorée, sous une forme granuleuse rouge.

Action des acides faibles et des alcalis. — Nous avons déjà étudié cette action précédemment. En général, les acides ravivent la couleur avant de la détruire; les alcalis verdissent la matière colorante; les acides ramènent la couleur primitive.

Action des oxydes métalliques. — La matière colorante donne avec ces corps des composés insolubles qui sont des laques.

L'alun, le sulfate d'alumine, l'acétate d'alumine, donnent un précipité rougeâtre. L'alun seul agit, mais si l'on ajoute à son action celle d'un carbonate alcalin qui, mettant l'alumine en liberté, la présente à la matière colorante, on obtient une précipitation plus rapide et plus dense.

Action des sels. — Comme pour toutes les matières colorantes organiques, les sels agissent, soit par leur base ou oxyde pour donner des laques insolubles, soit par leur acide ; dans ce dernier cas, il y a simplement une modification légère ou un renforcement de la couleur.

Le *bichromate et le chromate neutre de potassium* ne produisent aucun précipité, ni à chaud, ni à froid ; ils renforcent la couleur en lui donnant un ton rouge plus chaud.

L'*acétate de plomb* donne un précipité vert sale.

L'*azotate d'argent* : précipité brun rouge, réduction d'un peu d'argent avec l'huile colorée.

Le *chlorure de platine* : précipité brun rougeâtre.

Le *sulfate de cuivre* seul ou avec le *chlorure d'ammonium* : précipité brun foncé.

Le *sulfate de fer* : précipité brun olive.

Le *chlorure d'ammonium* : précipité brun rouge.

Le *chlorate de potassium* : précipité rougeâtre.

Le *bichlorure d'étain*, comme nous l'avons vu plus haut, vire la couleur au rouge très vif.

Les *azotates de cobalt, d'uranium, de bismuth* donnent des précipités floconneux de couleur rouge-orange.

Le *prussiate rouge de potassium* et le *molybdate d'ammonium* ne donnent aucune réaction.

Actions diverses. — Le tannin et la gélatine produisent un précipité jaunâtre insoluble dans l'eau.

L'acide sulfhydrique ne donne aucun précipité même après une action très prolongée et ne semble avoir aucun pouvoir décolorant.

Un courant de chlore sec ou une dissolution de chlore donnent un précipité jaune-orange.

La lumière ne semble pas altérer la teinte de l'huile colorée ni celle de la dissolution aqueuse de la matière colorante, du moins

son action est très lente ; de l'huile colorée, conservée dans un tube exposé à la lumière, présente au bout de plus d'un an son intensité primitive.

Purification de la matière colorante. — L'huile colorée, extraite par l'éther de tiges riches en matière colorante comme celle que peuvent produire le *C. Epithymum*, le *C. Europæa*, le *C. Japonica* et autres espèces, possède une belle couleur rouge. Si après l'avoir étendue d'un peu d'eau pure on la traite par l'alcool fort, on obtient aussitôt la matière colorante sous la forme d'un précipité rougeâtre qui apparaît au microscope comme finement granuleux. Ce précipité, jeté sur un filtre et desséché, donne une poudre fine, formée de grains brillants et rouges sombres qui, au microscope, se présentent sous la forme d'écailles d'un beau rouge grenat. Cette poudre se conserve indéfiniment à l'air et à la lumière avec toutes ses propriétés. Elle est très soluble dans l'eau et, en augmentant progressivement sa concentration, l'on obtient un liquide qui passe par toutes les nuances du jaune clair au rouge vif. La dissolution aqueuse de l'huile colorée produit aussi les mêmes effets. La coloration de ces dissolutions suit donc toutes les phases que l'on remarque sur la plante elle-même et, en réglant le degré de la concentration, on peut arriver à la teinte normale de telle espèce considérée.

Si l'on agite avec de l'éther une dissolution aqueuse rouge de la poudre précédente, le liquide abandonné au repos se divise en trois couches de densité différente. La couche inférieure est un liquide d'un rouge plus pur que celui de la dissolution primitive ; la couche moyenne est une dissolution éthérée grasseuse, jaunâtre ; la couche supérieure est constituée par l'éther. Le liquide rouge inférieur recueilli au moyen d'un entonnoir à robinet, et abandonné un moment à l'air pour faire évaporer les dernières traces d'éther, fournit, par le moyen de l'alcool fort, une poudre plus pure que la précédente. Une dissolution aqueuse de cette poudre, traitée de nouveau par l'éther qui sépare encore un peu de matière grasse, puis par l'alcool fort, donne une nouvelle poudre encore plus pure, que celle qui précède. On peut arriver ainsi à des produits de plus en plus purs, en répétant plusieurs fois les mêmes opérations. L'évaporation lente d'une dissolution aqueuse de la seconde ou

troisième poudre ainsi obtenue, ne fournit pas de cristaux, mais des écailles encore plus pures que les précédentes.

Mélangeons une dissolution aqueuse de ces dernières écailles avec une dissolution de sulfate d'ammonium employé comme substance auxiliaire. La dissolution du sulfate doit être assez faible pour ne pas produire une précipitation brusque de la matière colorante. Abandonnons ce nouveau liquide, à l'abri de la poussière, dans des récipients plats, soucoupes ou verres de montre. Au bout de quelques heures, il se forme un dépôt qui, recueilli et desséché, se présente sous la forme de granules ou d'écailles d'un rouge brillant. En répétant cette opération on arriverait très probablement à la cristallisation de la matière colorante. Je me propose de reprendre cette question que, faute de temps, je n'ai pu poursuivre.

IV.

CORRÉLATION ENTRE LA PUISSANCE DE VÉGÉTATION DE LA PLANTE PARASITE, ET LA TENEUR EN GLUCOSE DES PLANTES NOURRICIÈRES.

La privation de la faculté d'assimilation directe du carbone apparaît comme la cause la plus importante de l'état parasitaire des Cuscutées et de quelques végétaux comparables. C'est la perte de cette faculté, en effet, qui a imprimé à la plante parasite ses modifications les plus sensibles, comme l'absence ou la pauvreté de la chlorophylle, et l'atrophie des feuilles remplacées par de simples écailles. La fonction *parasitique* la plus importante de la plante est donc l'assimilation du carbone des matériaux élaborés par l'hôte; c'est, du reste, à cet unique point de vue que les physiologistes ont examiné jusqu'ici le parasitisme des végétaux supérieurs et mesuré leur degré de parasitisme.

Les produits ternaires de la plante nourricière nous paraissent aptes à fournir à la plante parasite le carbone qui leur est nécessaire, mais, parmi eux, la matière amylacée et surtout le glucose semblent jouer un rôle prépondérant dans la nutrition ainsi qu'il ressort des observations qui vont suivre.

L'examen microchimique permet de s'assurer que dans tous les

cas de bonne végétation de la Cuscuté, les suçoirs sont plongés au sein d'un milieu nourricier riche en sucre réducteur. Cet examen peut se faire au moyen de la liqueur de FEHLING ou de l'action successive du sulfate de cuivre et de la potasse (réactif de TROMMER). Dans une coupe pratiquée à travers les suçoirs du *C. Europæa*, par exemple, croissant sur la Vigne ou sur l'Ortie, on constate, au moyen des réactifs précédents, qu'une grande quantité de sucre est répandue dans toute les zones de l'hôte, en général, et dans les assises libériennes, en particulier. Dans la Cuscuté, le sucre abonde dans les suçoirs et dans le parenchyme cortical surtout du côté des suçoirs.

L'examen microchimique nous permet de faire les constatations suivantes :

La présence du glucose est constante dans les suçoirs ; les suçoirs sont d'autant plus riches en glucose qu'ils plongent dans des tissus nourriciers plus glucosifères ; c'est lorsque le suçoir est complètement développé et qu'il est en pleine activité de nutrition qu'il est le plus riche en glucose ; une partie de ce glucose semble se mettre en réserve dans les tissus des régions haustoriales sous forme de matière amylacée car, à mesure que ces régions deviennent adultes, elles se remplissent d'amidon.

La réaction du sucre est très belle, si l'on opère de la manière suivante : la coupe, en sortant du sulfate de cuivre, est lavée rapidement à l'eau distillée, et placée sous le microscope dans une goutte de potasse chaude sur une platine chauffante ; on chauffe rapidement, en suivant de l'œil la réaction. On voit immédiatement se déposer dans les cellules les granules rouges du précipité cuprique dû à la présence du glucose. Les suçoirs, dont les files cellulaires du sommet à la base sont gorgées de glucose, plongent dans un tissu nourricier très glucosifère. Cette réaction produit sur l'œil l'impression que le glucose passe directement de l'hôte dans la plante parasite à travers les suçoirs.

Si l'on ne peut conclure cependant de cette réaction que les suçoirs retirent directement le sucre de l'hôte, du moins les constatations précédentes qu'elle nous permet de faire, nous autorisent à avancer que le sucre est, dans les suçoirs et les tiges qui les portent, le plus abondant et le plus rapide produit de leur travail d'élaboration.

Si nous examinons maintenant les plantes nourricières des Cuscutées, nous constaterons facilement que celles sur lesquelles la plante parasite croît le mieux, sont généralement riches en amidon et surtout en glucose. Quelques hôtes cependant, quoique très glucosifères, nourrissent mal ou même ne peuvent nourrir la plante parasite ; nous verrons, plus loin, que ces plantes contiennent des produits toxiques qui les rendent rebelles aux attaques de la Cuscutée. Quelques autres plantes mais assez rares, quoique pauvres en glucose, donnent de belles cultures de Cuscutées ; dans ce cas, ces plantes contiennent presque toujours un glucoside qui, dédoublé sans doute par les diastases du suc, fournit à la plante parasite le glucose qui lui est nécessaire. Mais si l'on fait abstraction de ces cas particuliers, on constate toujours que les meilleurs hôtes sont les plus glucosifères. Cette constatation est surtout facile à faire pour les grandes Cuscutées, car, mieux que les autres espèces, elles adoptent les hôtes les plus divers. Ainsi j'ai cultivé le *C. monogyna* et principalement le *C. Japonica* sur un grand nombre de plantes parmi lesquelles je citerai seulement les suivantes : *Forsythia viridissima*, *Weigelia Japonica*, *Datura Stramonium*, *Vitis vinifera*, *Polygonum Saccharinense*, *Syringa vulgaris*, *Nicotiana rustica*, *Phytolacca decandra*, *Cerasus Lauro-Cerasus*, *Prunus Armeniaca*, de nombreux *Salix*. Toutes ces plantes, à des degrés divers, sont, à toutes les périodes de leur végétation, riches en glucose et fournissent de belles cultures de Cuscutées. Si l'on dépayse le *C. Europæa* qui affectionne particulièrement l'Ortie dioïque, pour le transporter sur d'autres végétaux, on remarquera de bonnes végétations sur certains hôtes glucosifères comme : *Vitis vinifera*, *Solanum tuberosum*, *Physalis Alkekengi*, *Tropæolum majus*, *Pelargonium zonale*. Sur d'autres hôtes, peu ou pas glucosifères, la végétation de la même espèce est moins prospère : divers *Mentha*, *Ballota foetida*, *Asclepias Vincetoxicum*, *Nepeta Cataria*, *Cannabis sativa*. Les plus petites espèces, comme le *C. Epithymum*, semblent plus exclusives sur le choix de leur hôtes, mais les quelques plantes qui nourrissent d'habitude cette dernière Cuscutée, sont des plantes riches en glucose : le Trèfle, la Luzerne, le Genêt, le Thym.

Pour mieux juger de la corrélation qui existe entre la puissance végétative de la plante parasite et la teneur en glucose de ses hôtes nourriciers, j'ai dosé le sucre réducteur contenu dans plusieurs

plantes dont je me suis servi pendant trois étés successifs pour la culture de la *Cuscuta* du Japon, et j'ai comparé les dosages avec les cultures obtenues. Il faut naturellement s'adresser à des hôtes où la plante parasite croît avec vigueur, sans souffrance, et desquels l'on peut écarter toute idée de l'influence nocive d'un principe toxique quelconque. Ces hôtes m'ont donné chaque année des végétations parasites identiques ; autrement dit, chaque hôte exerce sur la plante parasite une même influence dont on peut se rendre compte à la simple observation. Pour apprécier facilement la végétation de la plante parasite dans les divers cas, si ces cas ne sont pas très nombreux, on peut prendre comme termes de comparaison : le développement effectué dans la saison par des pousses de même vigueur, fixées le même jour sur les différents hôtes ; la grosseur des tiges ; la quantité des fleurs et des fruits ; et enfin, surtout, l'intensité de la couleur rouge ou de la couleur verte. Les hôtes que j'ai employés pour les présentes observations croissaient dans le même voisinage et, par conséquent, étaient placés à peu près dans les mêmes conditions extérieures. En me basant sur les divers termes de comparaison cités plus haut, j'ai pu, pendant trois années successives classer les récoltes du *C. Japonica*, à partir de la plus riche, sur les six hôtes qui suivent dans cet ordre :

1° Sur le *Forsythia viridissima* : végétation très riche, tiges grosses et très colorées en rouge, très peu de régions vertes, la chlorophylle se montre seulement vers les sommets des tiges.

2° Sur le *Datura Stramonium* : même observation que pour la plante précédente ; l'introduction des suçoirs dans cet hôte est favorisée par un tissu très charnu, peu ligneux, une écorce tendre.

3° Sur *Weigelia Japonica* : bonne végétation, mais d'une manière sensible, inférieure aux précédentes. Davantage de tiges vertes, et de tiges simplement mouchetées de rouge ;

4° Sur *Nicotiana rustica* : bonne végétation, tiges rouges et bien nourries, quelques tiges vertes ; récolte moins abondante que sur l'hôte précédent.

5° Sur *Calycanthus floridus* : abondante végétation, mais les tiges sont moins grosses que précédemment, moins colorées en rouge, beaucoup sont largement lavées de vert ;

6° Sur le *Sambucus nigra* : la plante parasite s'est extrêmement développée, à cause de la grandeur de l'hôte qui lui fournissait une

surface d'envahissement considérable. Mais la récolte est toute verte ; vers la fin de la saison, à peine quelques brins prennent-ils de la matière colorante rouge.

Ces arbres ou arbustes renferment généralement une quantité assez grande d'amidon qui contribue aussi à la nutrition de la Cuscuté. Le *Forsythia viridissima* en contient principalement dans l'endoderme et le parenchyme cortical ; le *Datura Stramonium*, dans toutes les parties ; le *Weigelia Japonica* dans le liber, les rayons médullaires et la moelle ; le *Nicotiana rustica*, dans presque toutes les parties ; le *Calycanthus floridus*, dans l'écorce ; le *Sambucus nigra*, dans l'écorce, le liber et les rayons médullaires.

La richesse en glucose de ces hôtes est variable avec les diverses époques de la végétation, mais se maintient pendant toute la saison dans les mêmes proportions relatives. Pour effectuer le dosage du glucose, on exprime le jus de la plante, on le traite au sous-acétate de plomb qui produit un précipité abondant, puis l'on filtre. La liqueur claire obtenue, contient le sucre réducteur qui est dosé par le procédé de décoloration de la liqueur de FEHLING. Ce procédé donne une approximation suffisante étant donné qu'il n'est utile de connaître que les quantités relatives du sucre des divers hôtes. Comme le sucoir puise sa nourriture dans le suc de l'hôte, le dosage doit donner la quantité du sucre relativement au volume du jus de cet hôte, et non relativement à son poids. De plus, comme la plante parasite vit surtout sur la tige de l'hôte, c'est sur le jus des tiges seulement que le dosage doit être effectué. Le dosage a été fait à la fin du mois d'août, au moment de la pleine floraison de la plante parasite. J'ai trouvé, de cette manière, les quantités suivantes de sucre réducteur dans les plantes désignées plus haut (pour 100 cc. de jus).

1. <i>Forsythia viridissima</i>	0gr.922
2. <i>Datura Stramonium</i>	0 631
3. <i>Weigelia Japonica</i>	0 394
4. <i>Nicotiana rustica</i>	0 307
5. <i>Calycanthus floridus</i>	0 297
6. <i>Sambucus nigra</i>	0 128

Dans ces hôtes, sur lesquels les végétations de la plante parasite sont facilement comparables, on observe donc des chiffres bien tranchés pour la teneur en glucose. L'on voit de plus que l'ordre

des hôtes, basé sur ces chiffres, est le même que l'ordre précédent basé sur la puissance de végétation de la plante parasite. Dans ces six cultures, la puissance de végétation de la plante parasite est donc proportionnée à la richesse en sucre des plantes nourricières.

Il m'a paru intéressant de doser aussi le sucre réducteur contenu dans la plante parasite cultivée sur plusieurs hôtes, afin de contrôler si elle est d'autant plus riche en sucre que l'hôte l'est lui-même. J'ai pris trois lots de *Cuscutes* croissant sur trois des hôtes précédents, offrant dans leur teneur en sucre des chiffres bien tranchés. J'ai obtenu les résultats suivants, avec le *Datura Stramonium*, le *Sambucus nigra* et le *Weigelia Japonica* :

PLANTES NOURRICIÈRES	Teneur en sucre des plantes nourricières, pour 100 cc. de jus.	Quantité de sucre de la plante parasite pour 100 cc. de jus.
<i>Datura Stramonium</i>	0,631	0,82
<i>Weigelia Japonica</i>	0,394	0,78
<i>Sambucus nigra</i>	0,128	0,49

L'on voit dans ce court tableau qu'il y a coïncidence entre la richesse en sucre de l'hôte et celle de la plante parasite. J'ai considéré trois plantes seulement dans lesquelles la teneur en sucre est très nettement tranchée. L'on ne devrait pas s'étonner, en effet, de trouver une non concordance dans les résultats, en prenant des hôtes n'offrant entre eux que de légers écarts, au point de vue de leur quantité de sucre. Bien que ces hôtes croissent à proximité les uns des autres des influences différentes comme orientation, humidité ou autres, peuvent s'exercer sur les diverses cultures parasites, et suffire à détruire chez elles la concordance des résultats dans des chiffres qui, théoriquement, doivent être, comme ils le sont pour les hôtes, très peu différents entre eux. Aussi, sans donner aux résultats du tableau, un peu court, qui précède, la valeur d'une loi, nous en tirerons cependant une indication intéressante montrant l'influence du glucose de la plante nourricière sur la plante parasite.

Nous voyons donc, par les observations qui précèdent, que le

glucose de la plante hôte joue un rôle prépondérant dans la nutrition de la plante parasite. De quelle façon cette dernière opère-t-elle l'extraction de la matière sucrée? Peut-être, comme je le suggère plus haut, l'absorption se fait-elle d'une manière directe; le glucose de l'hôte traverserait par osmose les membranes des filaments haustoriaux. Dans ce cas, le sucre circulerait dans les cellules nourricières et les cellules du suçoir comme à travers un même tissu homogène. Le suçoir, ainsi que nous l'avons vu (fig. 4, Pl. xvi) est formé d'une masse parenchymateuse importante au sein de laquelle se trouvent ses éléments vasculaires et libériens. Les extrémités des cellules du corps parenchymateux haustorial s'épanouissent en un bouquet de filaments dans les tissus libériens et corticaux de l'hôte. C'est cette masse parenchymateuse qui constitue l'appareil glucosifère du suçoir; elle est entièrement gorgée de sucre depuis les extrémités des filaments jusqu'à la base du corps de l'organe, à l'intérieur de la tige parasite. Tandis que dans l'écorce de la tige parasite, autour même des suçoirs, se déposent, dès que la nutrition est en pleine activité, d'abondantes réserves amylacées, aucun dépôt de ce genre ne se fait dans les suçoirs qui apparaissent uniquement comme un appareil de cheminement de la matière sucrée. Il est impossible, en effet, de considérer la quantité si considérable du sucre du suçoir comme étant la provision normale de ses cellules; si l'on fait abstraction du sucre que peuvent contenir en propre les cellules du suçoir, comme toute cellule ordinaire, il reste une portion très grande de matière sucrée qui ne peut provenir que d'un apport de la part de l'hôte. De plus, il y a du sucre abondant avant l'apparition de l'amidon dans les tissus des régions haustoriales, il ne semble donc pas, non plus, que ce sucre provienne uniquement des réserves amylacées de la plante parasite.

Si le fait de l'absorption directe du sucre n'est pas exact, il n'en est donc pas moins évident que le sucre est alors le plus rapide et le plus abondant produit de l'élaboration des suçoirs, et tout porte à croire que cette élaboration porte sur le sucre même de la plante nourricière. On est donc amené à penser que le suçoir puise le sucre nourricier après l'avoir changé, au moyen de ses diastases, en une forme absorbable, une dextrine par exemple, qui reprend ensuite dans l'intérieur du suçoir son état primitif.

De quelque façon que se fasse cette absorption du glucose de l'hôte, il est certain que cette matière est un élément nourricier de

premier ordre pour la plante parasite. On doit donc s'attendre à pouvoir observer sur l'hôte, à mesure que la végétation de la plante parasite suit son cours, la diminution progressive de la matière sucrée. C'est, en effet, ce qui arrive ; mais avant d'expérimenter la chose une remarque est nécessaire. Puisque le parasite vit au moyen des principes nutritifs retirés de l'hôte, il est naturel de penser que dans le dosage de tel ou tel élément de ce dernier, on devra trouver dans les tiges attaquées par le parasite un chiffre inférieur à celui trouvé dans les tiges indemnes. En particulier, un dosage relatif au glucose dans des exemplaires de l'hôte profondément atteints par la plante parasite pourrait donc ne pas nous donner une conclusion rationnelle. Nous devons, par conséquent, choisir parmi les tiges envahies par la plante parasite des exemplaires encore très verts, vigoureux, produisant des feuilles bien portantes, des fleurs et des fruits. On peut trouver sur l'Ortie envahie par le *C. Europæa* de tels exemplaires quoique entourés étroitement de nombreuses spires haustoriales et percés de nombreux suçoirs. La vie dans de telles tiges est encore très active et les pertes produites par la plante parasite sont encore vite réparées ; l'on conçoit dès lors qu'il sera facile de constater, si elle existe, une absorption appréciable d'un principe comme le glucose. On constate effectivement que de telles tiges d'Ortie accusent une teneur en glucose bien moindre qu'une tige indemne. Cette appréciation n'a même pas besoin d'un dosage précis ; il suffit d'une comparaison simultanée sous le microscope et dans les réactifs appropriés, d'une coupe de tige attaquée et d'une coupe de tige indemne. Avec le Trèfle envahi par le *C. Gronovii* ou par le *C. Epithymum*, la constatation est la même quoique moins sensible. Dans ce cas, en effet, la plante hospitalière, étouffée de bonne heure par un épais lacis de filaments, reste maigre et chétive et périt souvent avant d'avoir pu atteindre l'époque de la floraison. Aussi, comme l'on pourrait craindre que la pauvreté en sucre soit due bien plus au dépérissement naturel de l'hôte qu'à la succion de la plante parasite, vaut-il mieux s'adresser à des hôtes plus résistants.

Je citerai, enfin, relativement au glucose, les dernières observations qui suivent.

Les grandes Cuscutes produisent sur certains hôtes des effets curieux, comme ceux que présente le *Deutzia crenata* envahi par la Cuscute du Japon. Sur cet arbuste, riche en amidon et en glucose,

la plante parasite acquiert une vigueur considérable et produit de magnifiques cultures. Au bout d'un certain temps, si l'on considère une branche autour de laquelle s'enroule une vigoureuse tige de la Cuscuté, on remarque que les feuilles — limbes et pétioles — situées au-dessus de la région haustoriale qui nourrit la branche parasite, perdent progressivement leur chlorophylle et se décolorent. Bientôt ces feuilles atteintes d'une *chlorose* intense deviennent complètement blanches. La tige parasite continue cependant à vivre avec vigueur, mais les feuilles de l'hôte languissent de plus en plus; leur point d'attache devient bientôt si faible qu'un simple attouchement suffit pour provoquer leur chute. Enfin, la tige de l'hôte elle-même est frappée d'étiollement, et se décolore à son tour. La branche parasite continue à végéter encore pendant quelques jours, mais lorsque la décoloration de la branche nourricière est complète, elle ne tarde pas elle-même à s'étioler, et à devenir parfois d'un beau blanc d'ivoire. La tige parasite ne contient plus ni chlorophylle, ni matière rouge. On constate au microscope la disparition progressive du sucre dans la branche nourricière; à mesure que la chlorose s'accroît, le sucre disparaît. Cette perte du sucre de l'hôte lui enlève sans doute la faculté de produire de la chlorophylle. La tige parasite à son tour, ne retirant plus de sucre, ne peut plus produire ni chlorophylle ni matière colorante rouge et la chlorose l'envahit aussi.

Les effets ainsi produits sur le *Deutzia crenata* ne sont pas accidentels car ils ont toujours été les mêmes pendant plusieurs saisons, à chaque culture de la plante parasite. D'autres plantes, certainement, doivent présenter des phénomènes analogues; des cultures de Cuscutées sur un assez grand nombre d'hôtes démontreraient le fait.

J'ai constaté un semblable phénomène d'étiollement dans une feuille de *Pelargonium*. Autour du pétiole de cette feuille s'était fixé un germe du *C. Japonica* au sortir de la graine; ce germe était destiné à produire l'envahissement d'un arbuste sous lequel était placé le pot de *Pelargonium*. Ce pétiole a nourri la jeune plante parasite depuis sa fixation primitive jusqu'à sa première région haustoriale sur l'arbuste voisin, c'est-à-dire a nourri une assez grande longueur de tige parasite avec ses ramifications. La feuille du *Pelargonium*, privée peu à peu de son sucre, est devenue progressivement blanche et a perdu toute sa chlorophylle.

V.

REPARTITION INTERNE DU GLUCOSE ET DES RÉSERVES AMYLACÉES.

— LOCALISATION DU TANNIN. — MÉCANISME PHYSIOLOGIQUE DU DÉPÉRISSEMENT DE LA PLANTE PARASITE. — LA CUSCUTE PLANTE VIVACE.

Nous avons vu, dans le précédent chapitre, le rôle prépondérant du glucose de l'hôte dans la nutrition de la Cuscuté. Cette substance nous apparaît comme la source principale du carbone nécessaire à la plante parasite privée de chlorophylle. La plante parasite puise dans la matière sucrée cet élément indispensable à la synthèse de ses hydrates de carbone dont une partie se met de bonne heure en réserve sous forme d'amidon. Cet amidon se transforme peu à peu en glucose qui, circulant à travers les tissus, est le véhicule de la matière carbonée. Dans certaines circonstances, la plante, ainsi que nous l'avons vu, peut, aux dépens des grains amylacés de réserve, acquérir un verdissement plus ou moins intense. Il est donc intéressant de suivre la marche du principe sucré et la répartition de l'amidon dans la plante pendant les diverses époques de sa végétation et dans ses diverses régions.

Le tannin abonde dans les tissus de la Cuscuté, j'étudierai donc aussi la localisation de cette substance afin de tâcher de comprendre le rôle qu'elle remplit dans ce végétal.

Mais il est utile auparavant de nous remettre en mémoire, en quelques mots, l'évolution végétative de la plante parasite, ou plutôt de présenter cette évolution sous une forme adaptée au développement de ce chapitre.

Chaque brin terminal de Cuscuté peut être considéré comme un individu indépendant, car, une fois fixé à une branche hospitalière au moyen de quelques suçoirs, il poursuit pour son propre compte sa marche végétative. Considérons donc un simple rameau de la plante parasite. Lorsque l'influence physiologique de l'irritabilité se fait sentir vers la partie supérieure de ce rameau, elle provoque la formation, en ce point, d'une région haustoriale, en même temps que la croissance du rameau se ralentit considérablement. Dès que

les suçoirs sont formés, et que, largement épanouis au sein des tissus de l'hôte, ils puisent une nourriture abondante, la tige parasite au-dessus de la région haustoriale reprend sa rapidité primitive de croissance et développe ses divers entre-nœuds et ses nombreuses ramifications. Ces nouveaux rameaux iront tour à tour se fixer aux branches de l'hôte pour y vivre et s'y développer pour leur propre compte, mais, avant de s'individualiser de la sorte, ils sont nourris par la région haustoriale sous-jacente pendant un temps plus ou moins long. L'*aire de nutrition* d'une telle région haustoriale varie suivant les groupes d'espèces, et dans chaque espèce, suivant la valeur nutritive de l'hôte. Dans les petites Cuscutes, comme le *C. Epithymum* croissant sur le Trèfle, une région haustoriale peut nourrir une tige longue de 20 à 25 centimètres, portant cinq ou six entre-nœuds au-dessous du bourgeon et de nombreux rameaux axillaires non encore fixés par des suçoirs. Dans le *C. Europæa* nourri par l'Ortie, une région haustoriale peut alimenter une tige de 30 ou de 40 centimètres avec ses nombreux raméaux. Dans les grandes Cuscutes, une tige de 60 ou de 80 centimètres, quelquefois même longue de plus d'un mètre, avec ses nombreuses ramifications encore libres, peut être nourrie par l'unique région haustoriale sous-jacente.

A mesure que la plante parasite s'accroît ainsi, s'élevant de plus en plus sur son hôte par la formation de nouvelles régions nourricières, elle use ses réserves qui disparaissent de la base au sommet et ses parties inférieures dépérissent peu à peu et meurent. Il nous suffit donc d'étudier comment se localisent les réserves amylacées et le glucose dans une région haustoriale et dans les parties de la plante parasite situées au-dessus de cette région et nourries par elles ; nous examinerons ensuite comment se produit le dépérissement des parties situées au-dessous de cette région.

Amidon et glucose. — Dans une région haustoriale, dès que la nutrition est en pleine activité, s'emmagasine une grande quantité d'amidon. Cette substance est surtout abondante dans le parenchyme cortical ; faiblement répandue dans les assises médianes, sa quantité va en augmentant, d'une part, vers la périphérie de la tige, d'autre part, vers le cylindre central. Du côté des suçoirs, les assises médianes du parenchyme cortical contiennent plus d'amidon que du côté opposé ; souvent même, du côté des suçoirs la quantité

d'amidon est uniforme dans toute l'écorce. Du côté opposé aux suçoirs, au contraire, il n'est pas rare de trouver dans le parenchyme cortical médian des îlots en forme d'arc plus ou moins privés d'amidon.

L'amidon remplit l'endoderme, la région péricyclique et les larges rayons médullaires. Dans les grandes Cuscutées, les rayons qui séparent les faisceaux libériens sont seuls amyliques, les faisceaux vasculaires étant reliés, en effet, entre eux par des arcs scléreux. Il y a aussi de l'amidon dans la moelle avec un maximum vers la périphérie et autour de la pointe des faisceaux vasculaires. L'épiderme est légèrement amylique.

La matière amylacée ainsi emmagasinée dans la région haustoriale, sert à la nutrition des parties supérieures qui croissent avec rapidité. Elle disparaît peu à peu, en se transformant en sucre, à partir du parenchyme cortical médian dans les deux sens opposés. On voit les grains se corroder peu à peu; la corrosion du grain s'opère généralement du centre à la périphérie. L'on voit s'opérer très rapidement cette disparition de l'amidon si, détachant de l'hôte les spires haustoriales d'un rameau terminal, on continue à faire vivre ce rameau pendant quelques jours en le plaçant dans l'eau.

Dans les régions à suçoirs se trouve toujours une grande quantité de glucose ainsi que nous l'avons vu dans un chapitre précédent. Cette matière abonde dans toutes les zones d'une coupe transversale, surtout dans les suçoirs et dans la partie de l'écorce située du côté de ces organes; il y en a moins du côté opposé aux suçoirs. Dans la moelle il y a beaucoup de glucose avec un maximum vers la périphérie et autour de la pointe des faisceaux vasculaires. Dans le parenchyme cortical, la répartition du glucose suit, comme l'on peut s'y attendre, la marche inverse de celle de l'amidon; le maximum se trouve dans le parenchyme médian. La région haustoriale contient le sucre provenant de la transformation progressive de la matière amylacée de réserve et le sucre retiré, directement ou par transformation, de l'hôte, par les suçoirs.

Dans les portions de la tige principale, situées au-dessus de la région haustoriale, la répartition de l'amidon suit la même allure générale, mais à mesure que l'on s'élève dans la tige, la quantité de cette substance diminue progressivement. Dans le parenchyme cortical, la diminution se fait à partir de la région médiane en

s'accroissant de plus en plus dans les deux directions centrifuge et centripète. Dans le cylindre central, c'est la moelle qui perd la première son amidon, progressivement du centre à la périphérie. Vers le tiers supérieur de la tige, la quantité d'amidon a considérablement diminué dans l'écorce et dans la moelle; dans cette région, des coupes traitées par l'iode, montrent une ligne circulaire bleue, tranchant désormais avec une très grande netteté sur le fond bleu amyliacé général. On reconnaît l'endoderme, ici bien différencié; désormais cette assise tranche sur toutes les autres régions amylières par son contenu plus dense et à grains plus gros. On distingue aussi très nettement dans cette région, la ligne des laticifères péricycliques qui se détachent en targes trous béants sur le fond coloré en bleu. En montant dans le premier tiers de la tige, le parenchyme cortical, la moelle et le péricycle sont peu à peu abandonnés par l'amidon, seul l'endoderme reste toujours amylière et c'est bientôt la seule zone de la tige qui contienne de l'amidon. Enfin, vers l'extrémité de la tige, l'endoderme lui-même se vide peu à peu, et, arrivé dans le méristème formatif, l'amidon a complètement disparu. Dans les grandes Cuscutées, l'on suit avec l'iode la ligne bleue de l'endoderme jusqu'à une distance très rapprochée du sommet. Nous verrons, en effet, plus loin, que cette assise se différencie de très bonne heure dans ces espèces.

Dans les nœuds, il y a généralement une quantité d'amidon plus grande que dans les entre-nœuds et l'on comprend facilement la raison physiologique de cet état.

Telle est la répartition générale de l'amidon dans une tige, depuis les suçoirs jusqu'au sommet; elle est la même dans toutes les espèces, et suit par conséquent une véritable loi.

Un fait est encore à noter que j'ai fréquemment remarqué dans les Cuscutées dont les sommets, par suite de certaines circonstances de nutrition, présentent une couleur verte assez marquée. Ce fait se produit assez souvent dans le *C. Europæa* et normalement dans les grandes Cuscutées. En montant dans le tiers supérieur de la tige et en suivant la diminution progressive de l'amidon qui s'effectue suivant le mode décrit plus haut, l'on voit, sur une petite longueur de la tige et dans les régions les plus vertes, se produire une formation amyliacée nouvelle. Avec un peu d'attention, on se rend compte, en effet, que cette formation est indépendante de la formation normale de réserve. Ces grains nouveaux se font

remarquer par leur très petite taille ; ils sont répandus partout, mais principalement dans le parenchyme cortical et dans la moelle. Ce sont des grains d'amidon transitoire. Dans le chapitre précédent, nous les avons vus prendre part au verdissement ; ils viennent, dans ces régions les plus vertes des tiges, accentuer l'intensité de la coloration chlorophyllienne.

Le glucose chemine constamment dans la tige, depuis la région haustoriale jusqu'au sommet ; sa quantité va en diminuant progressivement. C'est dans la moelle, et surtout dans la moelle périphérique qu'il y en a le plus, on le trouve jusque dans le méristème, et il disparaît à une très petite distance du sommet du bourgeon.

C'est généralement dans le tiers supérieur de la tige que se trouve la région irritable qui formera la série de spires serrées destinées aux suçoirs. Nous venons de voir que cette région est pauvre en amidon ; souvent même, lorsque la tige est un peu longue et que la portion irritable est loin des suçoirs nourriciers, l'endoderme seul est amylifère. Au moment où l'irritabilité se fait sentir, il y a dans cette portion, ralentissement dans la croissance ; l'activité végétative se porte sur la formation des suçoirs, un peu d'amidon destiné à nourrir ces organes naissants, se met en réserve dans l'écorce, autour de leur méristème formatif. Dès que les suçoirs sont bien formés, et qu'ils puisent abondamment la nourriture dans l'hôte, la matière amylacée s'emmagine peu à peu dans la région haustoriale pour suivre ensuite le processus décrit plus haut.

De jeunes branches, courtes, dont toutes les portions sont voisines de l'aliment encore riche de la branche-mère, entrent quelquefois en irritabilité de très bonne heure, alors qu'elles sont encore bourrées d'amidon dans toutes les régions. Dans ce cas, les suçoirs sont très rapidement formés et entrent de bonne heure en fonction.

Les branches latérales de la tige principale correspondent à leur base, comme quantité d'amidon, à celle qui est contenue au point d'attache, dans la branche mère. A partir de ce point la matière amylacée suit dans sa répartition la loi fixe étudiée plus haut.

A l'époque de la floraison, il se produit un ralentissement dans la croissance des tiges végétatives, en même temps, il se fait un emmagasinage plus considérable de matière amylacée. A ce moment, les quelques portions de tiges encore en irritabilité sont plus amylifères que précédemment. Dès que les fleurs éclosent, l'amidon

disparaît peu à peu des lieux de réserve, le glucose devient très abondant ; la matière amylacée sert à la nourriture des fleurs et à la maturation des fruits. Dans une région haustoriale de *C. Europæa* végétant sur l'Ortie, formée de cinq ou six spires et portant de nombreux et volumineux glomérules floraux, l'on remarque que dans la tige il ne reste plus trace d'amidon tandis que la richesse en glucose est très considérable. Ce fait vient, il me semble, corroborer l'assertion qu'une partie de ce glucose provient de la plante nourricière. La tige parasite, en effet, ne contient plus d'amidon : ou cet amidon a disparu, en laissant le riche dépôt de sucre que l'on observe, ou une grande partie de ce sucre est retirée de l'Ortie. Or, si l'on considère que la tige parasite est déjà vieille, qu'elle a nourri une grande quantité de fleurs et de fruits bourrés d'amidon, on peut facilement admettre que la réserve amylacée de la tige a dû être déjà complètement employée pour ce but, et que le sucre restant dans cette vieille tige ne peut provenir entièrement de l'amidon primitif. L'on s'explique plus facilement cette richesse en glucose par l'hypothèse de l'absorption de la matière sucrée de l'hôte, qui continue avec activité, et qui, par suite des besoins immédiats de la nutrition florale, ne se dépose plus dans les tissus de la région haustoriale sous forme de réserve amylacée.

Dépérissement. — Pendant que la plante parasite poursuit l'envahissement de l'hôte par la fixation progressive de ses jeunes rameaux, les vieilles tiges sous-jacentes dépérissent peu à peu. Il est intéressant de connaître le mécanisme physiologique de ce dépérissement.

Les parties des tiges proches des suçoirs restent le plus longtemps vivantes, il s'en suit qu'entre deux régions haustoriales le dépérissement commence par la portion intermédiaire. Tout d'abord, les cellules perdent leur amidon, puis leur suc cellulaire disparaît et leur protoplasme se dessèche ; en même temps, une action mécanique due à la torsion naturelle de la tige vient imprimer à celle-ci un aspect caractéristique. La tige volubile subit, comme on sait, une torsion dans le même sens que celui du mouvement révolutif ; dans le cas de la Cuscuté, cette torsion se produit dans le sens inverse de celui du mouvement des aiguilles d'une montre. Pendant la végétation active, cette action mécanique n'imprime pas de trace visible dans la structure de la tige, mais dès que le dépérissement

commence elle agit sur les couches cellulaires du parenchyme cortical. La région médiane de cette zone ainsi que nous l'avons vu plus haut, perd la première son amidon ; pendant le dépérissement, ces cellules, privées peu à peu de leur contenu deviennent flasques, sans turgescence et n'ont plus la force nécessaire pour lutter contre la force de torsion de la tige. Aussi, tandis que le cylindre central, plus résistant, demeure à peu près fixe, l'écorce tourne dans le sens de la torsion autour du manchon central. Les assises médianes du parenchyme cortical, qui constituent la zone de moindre résistance, s'écrasent et donnent naissance par le contact de leurs membranes cellulaires à une *couche lamelliforme* plus ou moins épaisse. Tantôt cette couche forme une ligne circulaire continue, tantôt elle offre des solutions de continuité. Cette couche lamelliforme augmente d'épaisseur à mesure que le dépérissement s'accroît ; il arrive un moment où l'effet de la torsion se traduit sur la surface même de la tige par des rides en creux et en relief qui s'enroulent en spirales dans le sens du mouvement.

Cette couche lamelliforme se rencontre dans toutes les Cuscutées. On l'observe fréquemment dans des coupes transversales de tiges encore bien vigoureuses ; dans ce cas, elle est encore assez peu épaisse car elle marque simplement le premier début du dépérissement ; mais comme ce dépérissement n'est pas encore apparent à l'aspect extérieur de la plante, on ne peut s'expliquer la production de cette couche de cellules écrasées si l'on ne connaît pas déjà le processus du phénomène.

Après l'amidon, le glucose disparaît à son tour dans toute la tige. Dans toutes les tiges colorées en rouge, la matière colorante se maintient jusqu'à la fin ; la quantité de cette matière augmente même, d'une manière notable, surtout dans les grandes Cuscutées.

On peut se demander si le dépérissement provient de ce que la plante parasite ayant accompli sa végétation, ses tissus meurent naturellement ; ou bien, de ce que l'hôte épuisé complètement par la plante parasite ne peut plus lui fournir aucun aliment. La Luzerne et le Trèfle, en effet, ne résistent pas aux attaques des espèces qui les envahissent et meurent de bonne heure comme étouffés par leur épais lacis ; aussi ces hôtes peuvent-ils donner à penser que leur épuisement propre est la cause unique du dépérissement de la plante parasite ; l'on voit aussi quelquefois des plants d'Ortie qui, au bout d'un certain temps, deviennent incapables de nourrir de

nouveaux rameaux du *C. Europæa* et qui meurent même, bientôt épuisés. Cependant le dépérissement n'est pas dû uniquement à l'épuisement de l'hôte ; en bien des cas cette dernière cause n'y est pour rien, car sur des hôtes qui ne s'épuisent pas, le dépérissement des parties inférieures de la plante parasite se produit tout de même. Sur des tiges d'Ortie, où dépérissaient de vieilles tiges de *C. Europæa*, j'ai pu fixer de nouveaux brins de la plante parasite qui s'y sont abondamment développés ; les arbres sur lesquels croissent les grandes Cuscutes souffrent assez peu de leurs atteintes, ce qui n'empêche pas la plante envahissante de dépérir, quoique plus lentement, suivant le mode que j'ai décrit plus haut ; dans quelques cas seulement, lorsqu'une branche a été fortement attaquée par de nombreux rameaux parasites, elle meurt, épuisée par les suçoirs et, par conséquent, peut entraîner la mort prématurée de la plante envahissante.

On peut donc dire que le dépérissement est occasionné par la mort des parties inférieures de la Cuscute elle-même dont le rôle végétatif est terminé.

Tannin. — Le tannin existe dans la tige de la Cuscute à toutes les périodes de son développement. Dans une région haustoriale, riche en amidon, on le trouve dans toutes les cellules ; un peu plus haut, il se localise surtout dans l'épiderme et les premières assises corticales ; il est abondant dans les cellules à matière colorante rouge. En assez grande quantité dans les laticifères, ces derniers organes se colorent fortement par les réactifs du tannin et deviennent ainsi bien visibles. Cette matière est aussi contenue dans la moelle, surtout vers la périphérie et autour de la pointe des faisceaux vasculaires. A tous les niveaux, à tous les âges, dans les sommets végétatifs et leurs méristèmes, on trouve le tannin ; il existe aussi dans les tiges en voie de dépérissement et y séjourne jusqu'à la mort des tissus. Il ne semble donc pas que le tannin joue un rôle important dans la nutrition proprement dite ; il est plutôt un produit de sécrétion, ou mieux, un produit d'élimination.

Il est à noter cependant que la proportion du tannin diminue un peu dans la région irritable de la tige, au moment où le brin forme ses spires serrées et avant la naissance des suçoirs. Si, sur le même porte-objet, on place dans un réactif du tannin des coupes prises dans la future région haustoriale, et des coupes prises au-dessus et

au-dessous de cette région, l'on constate une proportion de tannin notablement moindre dans les coupes de la région irritable. La région irritable subit donc un léger arrêt dans ses fonctions d'élimination.

Remarques microchimiques. — Je n'insisterai pas sur les procédés d'étude microchimique du tannin et du glucose; j'ai employé à cet effet les réactions connues des sels de fer, de la liqueur de FEHLING ou de l'action successive du sulfate de cuivre et de la potasse (réactif de TROMMER). Je noterai seulement les réactions suivantes qui me paraissent assez intéressantes pour être signalées.

Le chlorure d'or, qui est réduit par le tannin et le glucose, donne une belle réaction combinée de ces substances dans une coupe de tige de *Cuscuta*. La réaction est très belle, elle commence à froid et augmente par la chaleur: les cellules de l'épiderme et du parenchyme cortical externe sont colorées en noir-violacé avec une teinte dont l'intensité va en s'atténuant de la périphérie vers l'intérieur. La moelle est colorée en noir profond. La zone des rayons médullaires jusqu'à l'endoderme est colorée en violet-rose, et l'intensité de la teinte s'atténue du centre à la périphérie. Toutes ces colorations sont des précipités d'or réduit. La teinte violet-rose occupe la place du glucose, la teinte noire indique les zones tannifères; dans la moelle, l'action du tannin et celle du glucose se superposent. Si l'on place sur la même lamelle une coupe à sec et une coupe ayant séjourné un instant dans l'eau distillée, et si on les traite par le réactif, on constate: dans la coupe à sec, les réactions superposées du tannin et du glucose; dans la coupe à l'eau distillée où le tannin a été dissous, la seule réaction du glucose, c'est-à-dire un précipité violacé. Dans les grandes espèces, comme le *C. Japonica*, le chlorure d'or donne dans quelques cellules de la moelle périphérique, des précipités jaunes qui changent de couleur par la chaleur et qui deviennent roses, violets ou bleus; toutes ces couleurs peuvent se voir conjointement. Peut-être ces dernières réactions sont-elles dues à une substance particulière encore indéterminée.

Avec le réactif de TROMMER, avant que la réduction du cuivre sous l'influence du glucose soit obtenue, il se produit des colorations doubles dues à l'action combinée du tannin et du sucre.

Les régions tannifères, sous l'influence de la potasse, se colorent en jaune dans l'épiderme et le parenchyme cortical externe; en jaune et en verdâtre dans la moelle externe. Le parenchyme cortical médian, la moelle centrale, qui sont des régions surtout glucosifères, se colorent en bleu.

La Cuscuta plante vivace. — Comme nous l'avons vu précédemment, chaque rameau de Cuscuta peut être considéré comme un être indépendant. Aussi est-il naturel de penser que les jeunes pousses de la plante parasite continueront à végéter indéfiniment si, étant placées dans les conditions nécessaires de température, elles trouvent sans cesse devant elles des hôtes vivants susceptibles de les nourrir. L'expérience, en effet, confirme cette assertion; j'ai fait, à ce sujet, des observations de longue durée sur plusieurs espèces telles que les *C. Europæa*, *Epithymum*, *Gronovii*, et il me suffit de citer simplement celles qui sont relatives à l'une d'elles.

Pendant quatre années consécutives j'ai conservé sur *Pelargonium zonale* le *C. Gronovii*, issu d'une graine primitive. Cette Cuscuta prospère encore en ce moment sur son hôte, commençant sa cinquième année et sa végétation se maintiendra certainement tant que la plante se trouvera dans les conditions de développement favorables. Le germe initial, issu d'une graine, s'est d'abord développé sur un *Pelargonium* croissant dans un pot de terre, au printemps; pendant la bonne saison, ce pot, placé au milieu d'un carré de Luzerne, a produit l'envahissement de ce nouvel hôte par la plante parasite. Un peu avant la fin de la période normale de végétation, vers le mois de septembre, la plante était reprise à cet hôte par un nouveau pot de *Pelargonium* placé au milieu du carré de Luzerne; le pot était ensuite placé dans une serre chauffée, dont la température ne descendait guère au-dessous de quinze degrés. Pendant tout l'hiver, la Cuscuta végète avec une assez grande activité sur le *Pelargonium*; lorsque la plante hospitalière commence à s'épuiser on la renouvelle en plaçant auprès d'elle un autre pot de *Pelargonium* que l'on offre ainsi à la plante parasite. Au printemps, le pot est de nouveau placé au milieu d'un carré de Luzerne et ainsi de suite.

Si le pot, au lieu d'être placé en serre chaude, est placé dans une serre non chauffée, à la température ordinaire des orangeries, c'est-

à-dire simplement à l'abri du froid hivernal, on assiste à un phénomène différent. Pendant les mois d'octobre et de novembre, la végétation de la Cuscuté sur son hôte continue, mais en se ralentissant de plus en plus; vers le mois de décembre, la végétation s'arrête, les filaments de la Cuscuté meurent et pendent complètement desséchés, se cassant au moindre froissement. La vie de la plante parasite semble être complètement éteinte; cependant, vers le retour des beaux jours, en février ou en mars, on voit de nouveaux petits filaments, pleins de vie, de la Cuscuté, sortir de la broussaille des filaments desséchés et envahir de nouveau le *Pelargonium* et toutes les plantes du voisinage qu'ils peuvent atteindre.

Les phénomènes qui précèdent se produisent de la manière suivante. Après la période de végétation active, en plein air, qui se termine par la maturation des fruits, commence une période nouvelle de bourgeons végétatifs ordinaires. Mais cette période est de courte durée, car dès l'arrivée des premiers froids, vers la fin d'octobre, la plante parasite meurt. Si avant son complet dépérissement, la Cuscuté est placée en serre chaude, elle continue à végéter avec vigueur et l'on peut effectuer avec elle la première expérience que je viens de décrire, susceptible d'être renouvelée chaque année. Si la Cuscuté, au contraire, est placée en serre froide, les filaments se dessèchent, mais il reste çà et là, cachées dans leur lacs serré quelques régions haustoriales jeunes, riches en amidon, qui ont été arrêtées dans leur végétation par la fin de la saison, mais dans lesquelles la vie n'est pas entièrement suspendue. Cachés dans l'aiselle des écailles de ces régions haustoriales, se sont arrêtés de petits bourgeons végétatifs, qui fourniront bientôt le nouvel essor de la plante parasite. Ces régions haustoriales, très courtes, assez difficiles à trouver au milieu des filaments desséchés, presque fanées ou desséchées elles-mêmes, conservent la vie latente d'un tubercule, grâce aux matériaux de réserve emmagasinés dans leurs tissus. Si la branche de l'hôte autour de laquelle est enroulée une telle région haustoriale n'est pas complètement morte, il arrive un moment où elle apporte à ce pseudo-tubercule, l'eau nécessaire au développement des bourgeons cachés à l'aiselle de ses écailles; si en même temps, grâce au retour des beaux jours, la température redevient favorable, ces bourgeons donnent naissance à des rameaux qui perpétuent la plante parasite.

Il ressort des observations qui précèdent que si dans nos climats la Cuscuta est une plante annuelle mourant en automne, la cause en est due uniquement à l'insuffisance de la chaleur. La Cuscuta est une plante vivace si, en même temps qu'elle trouve devant elle un hôte qui lui agréé, elle est placée dans la condition de température qui lui est nécessaire. Il est probable que les grandes Cuscutes, qui croissent dans les pays chauds sur des végétaux capables de leur fournir continuellement de la sève, vivent à l'état vivace ; aucun auteur cependant n'a encore signalé le fait.

Déjà quelques observateurs ont remarqué que la Cuscuta peut parfois résister à nos hivers. D'après DECAISNE (1), on la voit souvent persister au pied des plantes qu'elle a attaquées, sous la forme de *pelotes de filaments*, isolées, tombées à terre et conservées ainsi à l'abri du froid, qui peuvent, à la bonne saison, reproduire la plante parasite. Malgré de patientes recherches, je n'ai jamais trouvé dans la terre ou sur le sol, au printemps, soit au pied des Orties soit dans les carrés de Trèfle ou de Luzerne où pendant longtemps j'ai cultivé des Cuscutes, les pelotes libres dont parle DECAISNE.

Cependant il n'est pas étonnant, d'après ce que je viens de dire plus haut, que la plante parasite puisse se maintenir pendant l'hiver si elle se trouve placée dans des circonstances particulières la garantissant contre le froid. C'est ainsi qu'en 1847, un auteur italien BENVENUTI (2), a remarqué dans des champs de Luzerne un grand nombre de pieds dont la base, près de la racine, était entortillée par des brins de Cuscutes dont plusieurs avaient déjà produit de nombreux filaments ; il faut ajouter aussi que l'auteur a fait cette observation sous le climat tempéré de Modène. Le même observateur, dans son petit mémoire sur la Cuscuta, qui, à côté de pas mal d'erreurs renferme quelques judicieuses remarques, cite une expérience, qu'il a faite, de culture de la plante parasite en serre froide. Il a constaté avec étonnement que du sein du lacs de filaments desséchés sortaient, au retour de la bonne saison, de nouvelles pousses vivantes.

(1) *Annales de l'Agriculture française*, 1843 et 1848.

(2) A. BENVENUTI. *Sulla Cuscuta Europæa*. 2^e Edizione, Modena, tipografia di PASQUALE MINGHETTI, 1847, 16 p. in-8°. Traduction française du Dr J. CH. HERPIN (*Société nationale et centrale d'Agriculture*, 1850).

VI.

AFFINITÉ DE LA CUSCUTE POUR LES DIVERS HÔTES

Lorsque la Cuscuta ne trouve pas dans la plante hôtalière tous les aliments qui lui sont nécessaires, ou quelle éprouve quelque difficulté à les en retirer, ces circonstances se traduisent, ainsi que nous le savons, par une production chlorophyllienne plus ou moins intense et, souvent, par un ralentissement plus ou moins grand de la végétation. Cette production chlorophyllienne et ce ralentissement sont proportionnés à la résistance opposée par l'hôte au parasite, ou bien à ce que l'on peut appeler l'*effort parasitique*, c'est-à-dire l'effort que semble exercer la plante parasite, d'abord pour s'installer sur l'hôte, ensuite pour y vivre à ses dépens.

Des cultures de Cuscutes sur un grand nombre de végétaux devaient donc nous fournir, au sujet de l'affinité de ces plantes pour les divers hôtes, des observations intéressantes. Sur quelques hôtes, la plante parasite, malgré une production assez considérable de matière verte végète avec activité et mène à bonne fin la formation de ses fleurs et de ses fruits; elle montre ainsi que son implantation rencontre quelques obstacles, mais qu'elle lutte contre eux victorieusement. Sur d'autres hôtes, une formation assez intense de chlorophylle, accompagnée d'une végétation lente et malingre, indique une difficulté d'acclimatation très grande. Sur d'autres, enfin, la plante végète avec beaucoup de peine et n'arrive jamais à former ses fleurs. On peut donc s'attendre à trouver des végétaux qui refusent toute hospitalité à la plante parasite: c'est en effet ce que l'expérience confirme.

Parmi les nombreux essais de culture de Cuscutes sur les hôtes les plus divers que j'ai effectués, il me suffira de citer quelques exemples relatifs à deux espèces seulement, le *C. Europæa* et le *C. Japonica*.

Fixé sur divers *Chenopodium*, le *C. Europæa* s'y implante avec lenteur, y mène une vie chétive, et meurt souvent avant la fin de la saison. Sur le *Saponaria officinalis*, la plante parasite dépérit en peu de temps; sa végétation est médiocre sur le *Cicuta virosa*, le *Convolvulus arvensis*, le *Cochlearia Armorica*. Sur le *Mercu-*

rialis annua et le *Bryonia dioica*, la tige parasite, après s'être fixée par quelques suçoirs, subit dans sa croissance un ralentissement très prononcé, bientôt suivi d'un arrêt complet. Sur l'*Euphorbia Cyparissias*, la végétation de la plante parasite est nulle; dès que les suçoirs ont pénétré dans l'hôte, les spires serrées qui les portent se flétrissent.

Sur les grandes Cuscutes, les effets sont encore plus marqués et plus faciles à suivre. Le *C. Japonica* fixé sur de vieux Sureaux (*Sambucus nigra*), fournit une magnifique végétation; en peu de temps, des arbres volumineux sont entièrement envahis par des tiges à croissance rapide mais presque toutes vertes. Sur le *Rhus cotinus*, la croissance est un peu ralentie et les tiges sont d'un vert assez prononcé. Sur le *Solanum dulcamara*, la croissance est lente, les tiges cependant sont assez vigoureuses et acquièrent, à la longue, une quantité assez notable de matière rouge. Sur l'*Hedera Helix*, l'implantation est difficile; la tige parasite, toujours grêle, prend une couleur verte assez intense et ne croît dans toute la saison que de quelques décimètres; il en est de même sur le *Liriodendron tulipiferum*. Sur l'*Aconitum Napellus*, la Cuscute après s'être fixée avec beaucoup de peine, croît avec lenteur et donne une végétation très chétive. Sur les *Hyoscyamus niger* et *aureus*, les *Delphinium Staphysagria* et *ornatum* la plante parasite ne donne, dans toute la saison, que quelques brins de tiges très vertes et très frêles. Sur l'*Euphorbia Lathyris*, les spires à suçoirs se dessèchent peu de jours après leur fixation; il en est de même, et avec plus de rapidité encore, sur certaines Légumineuses, comme l'*Amorpha fruticosa*. MAX. CORNU a remarqué que le *Cuscuta Lehmanniana* refuse aussi de s'implanter sur le *Gleditschia Sinensis*.

Parmi les plantes plus ou moins hospitalières que je viens de citer, si quelques unes, comme l'*Aconitum Napellus*, sont relativement pauvres en glucose, d'autres, au contraire, comme le *Delphinium Staphysagria*, l'*Hyoscyamus aureus*, sont très glucosifères. On ne peut donc pas attribuer l'insuccès de la plante parasite au manque de sucre dans l'hôte. Mais nous remarquerons que la plupart de ces plantes inhospitalières renferment des glucosides ou des alcaloïdes connus: *bryonine*, *saponine*, *chenopodine*, *mercurialine*, *convolvuline*, *aconitine*, *delphine*, *hyoscyamine*, etc; il faut, sans doute, attribuer à ces principes jouissant pour la plupart de propriétés toxiques, l'influence pernicieuse exercée par les hôtes qui les contiennent

sur la plante parasite. Du reste, toutes mes cultures, assez nombreuses et variées, m'ont montré qu'un affaiblissement plus au moins profond dans la végétation est corrélatif de la présence dans l'hôte de quelque principe actif ; de plus, les auteurs qui ont observé les Cuscutés ont remarqué la nocivité pour ces plantes de nombreux végétaux vénéneux. Cependant, il est aussi certaines plantes, comme l'*Atropa Belladonna*, les divers *Nicotiana*, de nombreux *Datura*, sur lesquelles les Cuscutés acquièrent les végétations les plus luxuriantes, bien qu'elles contiennent des poisons très violents. Nous reviendrons plus loin sur ces faits exceptionnels.

Nous pouvons donc nous demander comment se comportent dans les tissus toxiques de certains hôtes, les appareils de nutrition de la plante parasite, c'est-à-dire les suçoirs, et si la structure de ces organes ne serait pas modifiée ou arrêtée dans son développement. Il serait intéressant aussi de savoir si le poison agit ou non par son introduction même dans les suçoirs ou d'une autre façon, de connaître en un mot le mode de dépérissement de la plante parasite et de tâcher d'en définir la cause physiologique. Il serait curieux, enfin, de tenter d'expliquer comment la plante parasite lutte avec grand succès contre certains végétaux très vénéneux.

Dans ce but, nous allons examiner, d'un peu plus près, quelques cultures de Cuscutés sur plantes toxiques. Je me bornerai à citer parmi de nombreuses observations faites au cours de ces dernières années, celles qui me paraissent les plus intéressantes, et relatives seulement à la Cuscute du Japon.

Culture sur le *Berberis aristata*. — La Cuscute du Japon vit avec assez de succès sur le *Berberis aristata* ; mais sa végétation sur cet arbuste est très lente, si on la compare à celle qu'elle possède sur des arbustes voisins, comme le *Weigelia Japonica* ou le *Forsythia viridissima* sur lesquels elle a été implantée le même jour que sur le *Berberis*, et qui sont en peu de temps complètement envahis. Le *Berberis aristata* contient un alcaloïde, la *berbérine* (C²⁰ H¹⁷ Az O⁴) étudiée par HERMANN (1), ROSOLL (2) et

(1) O. HERMANN. — Nachweise einiger organischer Verbindungen in den vegetabilischen Geweben, Leipzig, 1876.

(2) A. ROSOLL. — Ueber den mikrochemischen Nachweis der Glycoside und Alkaloïde in den vegetabilischen Geweben, Stockerau, 1889-90 — 25 Jahrbuch des Landes Realgymnasiums zu Stockerau.

SAUVAN (1) dans une espèce voisine le *Berberis vulgaris*. En employant les réactifs de ces auteurs, j'ai pu reconnaître que la localisation du principe actif dans le *B. aristata* est la même que dans le *B. vulgaris*. En traitant les coupes par une petite quantité d'iodure de potassium en solution alcoolique, l'on obtient dans les cellules à alcaloïde un précipité brun-kerinés qui cristallise bientôt en petits cristaux colorés en vert, et en formes de poils ou d'aigrettes. Le précipité se dépose avec abondance dans le cercle libérien ; aucun précipité ne se forme dans les cellules du suçoir qui traversent le liber de l'hôte jusqu'au bois. Il est indispensable d'opérer avec précaution, quoique rapidement, car les cristaux se répandent dans toute la coupe, et l'on serait tenté de croire qu'ils sont produits aussi par les suçoirs, surtout si l'on n'a pas eu le temps de saisir le précipité primitif, granuleux brun.

L'acide azotique concentré dissout la berbérine en la colorant en rouge-brun vif. Avec ce réactif, l'on voit immédiatement tout le tissu libérien se colorer en rouge vif, tandis que le suçoir reste jaune clair et quelquefois incolore. La Berbérine n'est donc pas puisée par le suçoir.

Culture sur le *Delphinium Staphysagria*. — La plante parasite vit très péniblement sur cet hôte. Le suçoir, bien formé, pénètre cependant assez profondément jusqu'au bois. L'iodure de potassium iodé, produit un précipité rouge-brun ou kermès très abondant dans les cellules qui entourent les faisceaux libéro-ligneux et dans celles de la moelle périphérique. Ces cellules contiennent, très probablement, le toxique qui gêne la plante parasite la *delphine* ($C^{22} H^{35} Az O^6$) localisée par CLAUTRIAU (2) dans la graine de la même plante. Aucun précipité ne se produit dans les suçoirs.

Culture sur l'*Hyoscyamus niger*. — Le *Cuscuta Japonica* refuse de vivre sur les pétioles de cette plante ; les suçoirs se fixent avec peine, puis ne tardent pas à dépérir du sommet à la base,

(1) L. SAUVAN. — Localisation des principes actifs dans quelques végétaux. — *Journal de Bot.* MOROT, 1896. p. 136.

(2) G. CLAUTRIAU. — Localisation et signification des alcaloïdes dans quelques graines. *Annales de la Soc. belge de microscopie* ; t. XVIII, 1894, p. 35.

leurs cellules se flétrissent et noircissent, et la plante parasite n'a plus qu'une vie éphémère. Les principaux réactifs des alcaloïdes ne produisent aucun précipité dans les suçoirs. L'alcaloïde de la Jusquiame, l'*hyoscyamine*, a été reconnu par Ladenburg comme un isomère de l'*atropine*; on l'a même nommé plus tard *atropine* β ou *atropidine*. Ses caractères physiques diffèrent de ceux de l'Atropine. Ainsi que je l'ai dit plus haut et que nous le verrons plus loin, la Cuscuté végète d'une manière remarquable sur l'*Atropa* et les *Datura* dans lesquels Ladenburg a reconnu aussi la présence de l'Atropidine. Ce ne serait donc pas l'Atropidine qui dans la Jusquiame exerce son influence mortelle sur la plante parasite. Cette influence serait plutôt due à l'*hyoscine*, découvert par BUCHLEIM (1) qui s'est aperçu de l'existence de cet alcaloïde dans la Jusquiame à côté de l'Atropidine. L'Hyoscine est aussi un isomère de l'Atropine, mais très différent comme propriétés physiques de ce corps et de l'Atropidine. Les propriétés physiologiques de l'Hyoscine sur la Cuscuté paraissent donc aussi être différentes de celles de l'Atropine et de l'Atropidine.

Culture sur l'*Aconitum Napellus*. — Le *C. Japonica* se fixe très lentement sur cette plante et y mène une vie très chétive. Cependant les quelques tiges, produites avec peine, se maintiennent sur l'hôte pendant toute la saison. La structure de l'Aconit offre à l'introduction des suçoirs une certaine résistance qui, au début, est une cause d'infériorité pour la plante parasite. Le parenchyme cortical interne oppose, en effet, au suçoir une épaisse cuirasse lignifiée qui va jusqu'au liber. Malgré cela, dans les jeunes tiges et les pétioles, les suçoirs parviennent à atteindre les faisceaux libéro-ligneux; dans les tiges vieilles, ils se bornent à envahir à droite et à gauche de leur entrée les assises sous-épidermiques. L'*aconitine* (2) (C₃₃ H₄₃ Az O¹²) se trouve dans le voisinage du liber, mais surtout dans les cellules des premières assises sous épidermiques; c'est pourquoi les suçoirs ne peuvent traverser la cuirasse ligneuse

(1) BUCHLEIM. — *Arch. f. experim. pathol.*, 1876, p. 472.

(2) ERRÉRA, MAISTRIAU et CLAUTRIAU. — L'Aconitine a été localisée microchimiquement par ces auteurs.

Premières recherches sur la localisation et la signification des alcaloïdes dans les plantes — *Annales de la Soc. belge de microscopie*; t. XII, 1885-1886.

du parenchyme cortical interne alors qu'ils franchissent souvent des obstacles analogues dans de nombreuses plantes, et particulièrement dans l'*Amorpha fruticosa* dont nous allons parler. L'iodure de potassium iodé qui, dans les cellules à alcaloïde donne un précipité brun-kermès, ne donne rien dans les cellules des suçoirs.

Culture sur l'*Amorpha fruticosa*. — L'*Amorpha* est un exemple très frappant de plante refusant toute hospitalité à la plante parasite. Le *C. Japonica*, quelques nombreux essais que l'on tente pour l'acclimater sur cette Légumineuse, ne peut s'y implanter. Après qu'elle a formé autour des branches ou des pétioles les spires à suçoirs habituelles, on voit la branche parasite se dessécher par la base en noircissant. Il ne reste bientôt plus sur l'hôte, enroulées sur la branche où elles se sont fixées, que les spires haustoriales très vertes et très malingres. A leur tour, ces spires ne tardent pas à se dessécher complètement.

Cette impossibilité d'acclimatation ne peut pas être attribuée à un obstacle anatomique opposé à la pénétration des suçoirs. L'on constate, en effet, si l'on déroule les spires haustoriales, qu'elles offrent au déroulement une grande résistance ; puis, elles laissent sur l'écorce les traces, bien visibles à l'œil nu, des suçoirs ; en enlevant l'écorce elle-même, et en mettant le bois à nu, l'on voit, à la surface de ce bois, montant en hélice, la file des orifices pratiqués par l'introduction des suçoirs. Ces orifices sont des fentes allongées qui peuvent atteindre plus d'un millimètre de longueur. La tige de l'*Amorpha* possède autour du cylindre central une épaisse ceinture de fibres lignifiées, disposées en gros faisceaux, offrant entre eux de petits intervalles. Les suçoirs s'introduisent souvent à travers cette cuirasse épaisse et résistante en la digérant, mais plus fréquemment encore ils cherchent leur voie à travers les solutions de continuité de cet anneau ligneux, traversent le liber, et s'introduisent même assez avant dans le bois contre les éléments duquel ils soudent leurs propres éléments vasculaires. Dans le pétiole, où l'anneau péricyclique n'offre pas de solutions de continuité, les suçoirs vont quelquefois étaler leurs filaments, en éventail, jusque dans la moelle.

La structure résistante de l'hôte n'est donc pas un obstacle à la pénétration et au complet épanouissement des suçoirs, et, par conséquent, n'est pas la cause du dépérissement très rapide, puis de la

mort de la plante parasite. Ce dépérissement est occasionné, comme nous allons le voir, par le brusque arrêt du rôle du suçoir comme appareil de nutrition. En effet, dès que le suçoir a achevé son développement au sein des tissus de l'*Amorpha*, sa vie est très éphémère : ses files de cellules se flétrissent du sommet à la base, se recroquevillent, deviennent d'un brun noirâtre et, en très peu de temps, sont altérées au point d'être très difficilement observables au microscope. Une coupe transversale, faite simplement avec un canif, intéressant à la fois la branche de l'hôte et la tige parasite à travers un suçoir, présente à l'œil nu une ligne noire, pénétrant assez profondément dans la tige de l'*Amorpha* et qui n'est autre chose que le suçoir flétri. La mort du suçoir est très rapide et il est souvent difficile de saisir le moment où l'on peut encore observer ses cellules à l'aide des réactifs. Lorsque les suçoirs ont ainsi succombé, la tige parasite privée de leur concours indispensable, dépérit rapidement, de la base au sommet.

Le dépérissement de la plante parasite n'est donc pas dû à l'action d'un principe puisé par elle dans l'*Amorpha* et introduit dans son corps végétatif, mais à la mort même des suçoirs occasionnée par les produits contenus dans les tissus au sein desquels ils sont plongés. L'exagération du phénomène, dans le cas de cette Légumineuse, nous montre, avec la plus grande sensibilité, que, d'une manière générale, le dépérissement de la Cuscuté sur les plantes qui lui sont inhospitalières, est dû à l'arrêt, plus ou moins profond, de la fonction de nutrition du suçoir.

L'*Amorpha* contient donc probablement, comme un grand nombre d'autres Légumineuses, du reste, un principe toxique alcaloïde. Ce principe est encore inconnu, je crois, et nous pressentons déjà que la culture des Cuscutes pourrait donner, en certains cas, un moyen de s'assurer de la présence de principes vénéneux dans les végétaux.

J'ai essayé sur l'*Amorpha* les principaux réactifs des alcaloïdes ; afin de ne pas sortir du cadre de mon sujet, je citerai seulement les principales réactions microchimiques que ces essais m'ont fournies, sans prétendre leur donner encore un résultat définitif.

Dans le parenchyme cortical externe, collenchymateux, quelques cellules contiennent une matière colorante rouge. Le parenchyme cortical interne est très chlorophyllien, l'endoderme amylofère contient quelques cristaux d'oxalate de calcium. Dans la tige jeune, la

moelle périphérique et le liber contiennent beaucoup de chlorophylle. A la périphérie interne des faisceaux se trouve un appareil sécréteur produisant un suc rouge résineux qui se solidifie à l'air en une masse rouge groseille vif d'une très belle nuance. Dans le liber, de grosses cellules sont entremêlées aux faisceaux de tubes criblés.

L'iodure de potassium iodé donne dans le parenchyme cortical interne, ainsi que dans quelques cellules libériennes, des précipités jaunes et jaune-brun; dans la moelle périphérique et dans quelques cellules libériennes, il se produit un précipité abondant brun-kermès devenant rouge-brun si le réactif est assez concentré. Les iodures doubles de bismuth et de potassium, de mercure et de potassium, donnent aussi des précipités, mais moins nets. L'acide phosphomolybdique colore quelques cellules en jaune. L'hyposulfite de sodium, qui dissout un grand nombre d'alcaloïdes, éclaircit légèrement les coupes traitées au préalable par les réactifs précédents. Si l'on traite les coupes à l'alcool tartrique pendant quelques heures, la plupart des précipités précédents ne se produisent plus. On sait que de nombreuses substances protéiques (matières albuminoïdes, peptones), donnent des réactions analogues à celles des alcaloïdes; or, l'alcool tartrique a la propriété de dissoudre la plupart des alcaloïdes et de respecter les matières albuminoïdes; l'on peut donc conclure des observations précédentes que les tissus considérés doivent contenir un alcaloïde en même temps que des substances albuminoïdes qui gênent les réactions.

ACTION PHYSIOLOGIQUE DES PRINCIPES ACTIFS DE L'HÔTE SUR LA FONCTION DES SUÇOIRS

Les quelques exemples qui précèdent nous montrent que les principes nuisibles de l'hôte, non seulement ne pénètrent pas dans le corps végétatif du parasite, mais ni même dans les suçoirs. L'action délétère de l'hôte, qui, à des degrés divers, entrave le suçoir dans l'accomplissement de ses fonctions, s'exerce donc à l'extérieur de cet organe et par conséquent dans la zone cellulaire qui l'entoure. Lorsque le suçoir parvient à surmonter cette influence pernicieuse des tissus hospitaliers ambiants, cet effet se traduit par une végétation assez active de la plante parasite, mais accompagnée d'une production assez considérable de chlorophylle. Si l'action opposée

par l'hôte à la fonction du suçoir est plus forte, la faible nourriture que peut puiser cet organe ne produit qu'une végétation lente et chétive. Enfin, lorsque l'hôte l'emporte complètement dans sa lutte contre l'envahisseur, les suçoirs meurent de très bonne heure dans les tissus de la plante nourricière entraînant à bref délai la mort de la plante parasite tout entière.

Quelle est donc l'action physiologique exercée par les substances toxiques sur les suçoirs ? Nous savons que les matériaux nutritifs de l'hôte ne pénètrent pas dans les suçoirs de la plante parasite avec leur constitution intégrale, mais qu'ils subissent à l'entrée même des suçoirs et sous l'influence de diastases appropriées, sécrétées par les suçoirs, des transformations chimiques qui les rendent assimilables ; en un mot, le travail des suçoirs est un travail de digestion. Il vient donc à l'idée que c'est l'action même de ces diastases qui doit être entravée par les substances actives de l'hôte. Cela nous amène à nous demander s'il n'y a pas dans les végétaux des phénomènes comparables, et nous fait tout de suite penser à la germination des graines. Dans la graine, en effet, la plante rudimentaire ou embryon se développe en digérant au moyen de ses diastases les réserves alimentaires contenues dans l'albumen. Est-ce que les substances toxiques, comme les alcaloïdes, n'auraient pas aussi une influence sur ces phénomènes de digestion ? C'est ce dont j'ai cherché à me rendre compte par quelques expériences.

J'ai essayé sur la germination de quelques graines divers sels neutres d'alcaloïdes à acide organique : *atropine*, *morphine*, *brucine*, *quinine*. Il me suffit de citer les résultats obtenus avec un seul de ces sels, le *valérianate de quinine* par exemple. Les essais ont porté sur des graines à germination assez rapide, pois, haricots, chanvre etc, germant sur du coton hydrophile. Un certain nombre de récipients contenant le coton imbibé de solutions à divers degrés, du valérianate, étaient disposés à côté d'un récipient témoin où les graines étaient simplement placées sur du coton imbibé d'eau pure.

Les solutions du valérianate étaient prises à $\frac{1}{110}$ qui est le maximum de concentration, $\frac{1}{500}$, $\frac{1}{1.000}$, $\frac{1}{1.500}$, $\frac{1}{2.000}$ et $\frac{2}{2.500}$

Pour comparer les récoltes, l'on peut, au bout d'un certain temps, évaluer les poids des plantes données par un même nombre de mêmes graines. Mais pour le but que nous nous proposons ici, la

simple comparaison de la longueur des germes, obtenue dans le même temps, suffit. Les principaux résultats qui se dégagent de ces observations sont les suivants.

Avec la solution concentrée à $\frac{1}{110}$ la germination est impossible. Avec la solution à $\frac{1}{1.000}$ il y a déjà germination ; avec la solution à $\frac{1}{2.500}$, un germe de chanvre, par exemple, encore coiffé de sa graine, ne sort de cette graine que d'une longueur de 16 millimètres alors que dans le même temps un grain de chanvre germant dans l'eau pure donne une pousse dépassant 19 centimètres.

Dans une étude spéciale sur ce sujet, il faudrait évidemment chercher entre $\frac{1}{110}$ et $\frac{1}{1.000}$, le point où commence la germination, et au-dessous de $\frac{1}{2.500}$, la valeur de concentration qui n'exerce plus aucun effet sur la germination. Mais pour le but que l'on se propose ici, ces expériences suffisent à montrer que les sels d'alcaloïdes exercent un effet retardateur sur la germination, effet d'autant plus prononcé que la concentration est plus forte. Cet effet retardateur sur la germination est déjà assez connu pour certains agents anas-thésiques ou antiseptiques, pour quelques acides, sels et poisons minéraux (1).

Je rapprocherai encore, volontiers, de ces phénomènes, l'effet retardateur à des degrés divers qui, dans la fermentation alcoolique parla Levure de bière, est produit sous l'influence de substances diverses, et notamment des alcalis (2). Les diastases des cellules de la Levure, causes de la fermentation, doivent subir de la part de ces substances étrangères, une action paralysante plus ou moins prononcée suivant leur concentration.

Les effets directs des alcaloïdes sur les diastases sont très peu connus du reste, peu de ferments ont été isolés jusqu'ici. Cependant

(1) Je n'ai connu qu'après mes expériences le travail suivant, plus spécial sur cette question et dont mes observations viennent corroborer les conclusions. L'auteur montre que les alcaloïdes, les hypnotiques artificiels, retardent plus ou moins la germination à partir d'une concentration de 0. 1 p. ‰.

WILHEM SIGMUND. — Action des agents chimiques sur la germination Prague, 1. Landw. Versuchsstationem ; t. 47, p. 1-58, 1896.

(2) DUMAS. — Recherches sur la fermentation alcoolique. *Ann. de Chim. et de Phys.* 5, t. III, p. 57.

dans le cas de l'amylase, BOUCHARDAT (1) a reconnu que l'action de cette diastase sur la gelée d'amidon est entravée, quoique d'une manière très faible, par l'influence des alcaloïdes végétaux. J'ai essayé moi-même l'action de quelques sels neutres organiques d'alcaloïdes végétaux sur l'amylase. En préparant des gelées de fécule au moyen de dissolutions de plus en plus concentrées d'un sel très soluble, comme le valérianate d'atropine, et en soumettant, à la température de 65 degrés, ces gelées à l'action de la diastase dissoute au préalable dans une petite quantité de la dissolution de l'alcaloïde, on constate, d'une manière assez sensible, une action retardatrice dans la liquéfaction et la transformation saccharine de la matière amylacée. Dans ces expériences, l'on prend comme terme de comparaison une gelée-témoin, faite à l'eau pure, dans des proportions identiques à celles des gelées alcaloïdifiées.

Les observations et les expériences qui précèdent montrent que l'action physiologique exercée par les substances toxiques de l'hôte sur les suçoirs de la Cuscuté, est un phénomène particulièrement comparable à l'action de substances analogues sur la germination des graines. Dans les deux cas, il se produit une action retardatrice de la fonction de digestion des matériaux nutritifs. Cette action semble s'exercer surtout sur les agents chimiques de cette digestion, c'est-à-dire sur les diastases. Dans la graine, le ralentissement de la germination varie avec le titre de la concentration de la substance retardatrice ; dans le cas de la Cuscuté, la quantité de cette substance dans le suc cellulaire de l'hôte autour des suçoirs doit régler la diversité des effets causés sur la végétation de la plante parasite.

VÉGÉTATION PROSPÈRE DE LA CUSCUTE SUR QUELQUES PLANTES VÉNÉNEUSES

Examinons maintenant quelques cas très curieux et exceptionnels de plantes contenant des produits très vénéneux, et qui sont pourtant éminemment hospitalières aux Cuscutes en général, et en particulier au *C. Japonica* que j'ai employé en grand dans ces essais de culture. Ces plantes appartiennent principalement à la même famille

(1) BOUCHARDAT. — Sur la fermentation saccharine ou glucosique. *Ann. de Chim. et de Phys.* 3, t. XIV, page 61

des Solanacées ; ce sont l'*Atropa Belladona*, les divers *Datura* et *Nicotiana*. Ces hôtes produisent des cultures de Cuscuté absolument remarquables ; la plante parasite acquiert une vigueur, une rapidité de croissance et une quantité de matière rouge considérables.

Culture sur l'*Atropa Belladona*. — Les suçoirs n'éprouvent aucune résistance mécanique de la part de la plante nourricière dans laquelle ils s'introduisent avec la plus grande facilité, pénétrant même dans le bois.

Dans les tiges jeunes, l'*atropine* est localisée surtout dans l'endoderme, le péricycle et le liber ; dans les tiges âgées, elle abandonne les régions centrales et se porte vers la périphérie. Dans les tiges jeunes, les suçoirs remarquablement développés plongent entièrement au sein d'un tissu toxique. Dans les tiges âgées, l'alkaloïde, localisé dans la région qui environne l'entrée des suçoirs, n'agit plus sur les extrémités des filaments haustoriaux qui sont les parties les plus actives dans la fonction des suçoirs. Aussi peut-on remarquer que les tiges de la plante parasite fixées sur les branches âgées de l'hôte, sont les plus grosses, les plus vigoureuses, les plus colorées, alors que d'ordinaire sur les divers hôtes, c'est sur les pousses jeunes et tendres qu'elles prospèrent le plus avantageusement. La Cuscuté trouve donc là une circonstance qui lui est favorable mais qui n'est pas la seule cause de sa résistance sur la Belladone, car elle vit aussi avec succès sur toutes les parties de la plante. Le principal réactif de l'Atropine employé microchimiquement par DE WÈVRE (1) est le réactif iodo-ioduré. Dans les cellules de la Belladone, sur des coupes pratiquées à travers des suçoirs dans des régions de l'hôte riches en alkaloïde, il donne un précipité brun qui, au bout de peu d'instant, cristallise en cristaux irrégulièrement étoilés à reflets métalliques. Le précipité s'obtient avec facilité, mais l'apparition des cristaux, due à un tour de main, dépend de la quantité de réactifs, de sa concentration ou d'autres causes indéterminées. On ne trouve jamais d'Atropine dans les suçoirs, ce qui confirme encore la règle établie précédemment.

(1) DE WÈVRE. — Localisation de l'Atropine — *Bull. de la Soc. belge de microscopie*; t. XIV, n° 1, 1887, octobre.

Culture sur les *Datura*. — L'alcaloïde des *Datura*, nommé jadis *daturine* paraît être la même substance que l'*hyoscyamine* de la Jusquiame, c'est-à-dire un isomère de l'Atropine, ainsi que je l'ai rappelé précédemment. Les suçoirs de la plante parasite, quoique plongeant au sein d'un tissu riche en alcaloïde, n'en renferment aucune trace. L'iodure de potassium iodé donne dans les cellules des *Datura* une réaction plus nette que dans celles de la Belladone ; il se produit un beau précipité brun qui se transforme promptement et avec la plus grande facilité en cristaux écailleux ou irrégulièrement étoilés à reflets métalliques. Il faut observer avec soin le précipité granuleux primitif, car, dès que les cristaux se forment, ils se répandent dans toute la coupe et même dans les suçoirs.

Je ne sais si la localisation de l'Atropine a été étudiée dans le corps végétatif des divers *Datura* ; cette étude a été faite pour la graine de la Stramoine par CLAUTRIAU (1). J'ai constaté, pour ma part, que cet alcaloïde est très abondant dans la tige du *Datura Stramonium* et surtout dans celle du *Datura Metel*, plus abondant que dans la Belladone, principalement dans leur tige jeune. Il est contenu en certaine quantité dans l'épiderme et les premières couches sous-épidermiques ; en quantité abondante dans le parenchyme cortical interne, l'endoderme, le péricycle et le liber ; dans les tiges âgées, il gagne la périphérie, mais il est plus abondant dans le parenchyme cortical que dans le cas de la Belladone.

Les suçoirs de la Cuscuta se développent d'une manière remarquable au sein de ces tissus très alcaloïdifières.

Contenu huileux des suçoirs. — La plante parasite, croissant sur les Solanacées dont je viens de parler, présente une particularité très curieuse. Si l'on examine les suçoirs bien développés et largement étalés dans l'hôte, on est frappé de la très grande quantité de gouttelettes d'huile dont toutes les cellules de ces organes sont remplies. Cette richesse en matière grasse est absolument inusitée, car l'on ne trouve souvent aucune trace d'huile dans les suçoirs des Cuscuta qui se développent avec vigueur sur des plantes inoffensives. En effet, les suçoirs établis sur ces dernières plantes ne se colorent généralement pas sous l'action de l'acide osmique, le

(1) CLAUTRIAU — Loc. cit.

principal réactif microchimique des corps gras, ou deviennent à peine gris ; dans le cas de *Atropa*, et du *Datura*, le suçoir en entier, de la base au sommet, est coloré en noir profond ; dans une coupe de la parasite à travers les suçoirs et l'hôte, ni la tige parasite, ni celle de l'hôte ne sont colorées par le réactif osmique. L'huile est donc uniquement accumulée en quantité très grande dans les suçoirs.

Cette matière grasse, dont la présence en telle quantité est exceptionnelle, semble apparaître comme un moyen de lutte pour la Cuscuta, contre la résistance que la plante toxique lui oppose. La matière grasse agirait contre l'alcaloïde d'une manière que l'on peut volontiers rapprocher de certains faits médicaux : dans quelques empoisonnements par des alcaloïdes, notamment dans les cas d'empoisonnement par les Champignons, on préconise souvent l'emploi de purgatifs huileux, comme l'huile de Ricin, et quand on n'a pas ce médicament sous la main, on conseille l'absorption d'huile de noix ou d'huile d'olive.

Quelle peut être l'action de la matière grasse sur l'alcaloïde ? Ce que je puis en dire n'a pour le moment que la valeur d'une hypothèse qui, en tout cas, ouvre la voie à des recherches ultérieures plus précises.

L'huile des suçoirs peut agir soit par dissolution, soit par transformation de l'alcaloïde.

Par dissolution, l'on pourrait supposer que l'huile grasse absorbe le principe toxique des tissus ambiants et l'immobilise. Si, en général, les alcaloïdes et leurs sels sont assez peu solubles dans les matières huileuses, les alcaloïdes des Solanacées sont précisément ceux qui sont les plus solubles dans ces substances. La solubilité de l'Atropine, par exemple, est de 2, 62 p. % dans l'huile d'olive. Mais cette hypothèse doit être rejetée, car, entre autre raisons, l'un trouverait alors de l'alcaloïde dans les suçoirs, et l'analyse microchimique constate le contraire.

Il est plus naturel d'admettre que l'huile transforme, dans la zone cellulaire de l'hôte qui borde les suçoirs, au moyen de son acide gras, le sel d'alcaloïde en un sel insoluble, qui dès lors serait sans action sur le suçoir. On sait, en effet, que les acides gras donnent très facilement des sels avec les alcaloïdes, ce qui permet de dissoudre ces derniers dans les huiles correspondantes, en toutes proportions. L'acide gras de l'huile des suçoirs serait sécrété à l'extérieur de

ces organes sous l'influence de la saponification qui se produit normalement dans les réserves huileuses végétales; dans toutes les Cuscutés, du reste, on peut constater avec facilité que la pointe des suçoirs présente toujours une réaction acide.

Si l'on compare la teneur en alcaloïde de la Belladone ou de la Stramoine avec la grande quantité d'huile contenue dans les suçoirs larges et bien développés de la Cuscuté du Japon, on se rend compte aisément que tout l'alcaloïde en contact avec le suçoir peut être converti par la matière grasse. En effet: GUNTHER (1) a trouvé que sur 1000 parties de tiges fraîches (feuilles non comprises), il y a 0, 4 p. d'Atropine dans la Belladone, et 0, 7 p. dans la Stramoine. Si je considère un fragment de tige de cette dernière plante, par exemple, qui pèse 6 grammes et sur lequel s'enroulent trois spires haustoriales portant une quarantaine de suçoirs, ce fragment contient 0, gr. 0042 d'alcaloïde. Ce poids est très minime et, par conséquent, la quantité d'alcaloïde contenue pour un seul suçoir dans la partie de la tige qui l'entoure, plus faible que 0 gr. 0001, est infinitésimale. D'autre part, la quantité d'huile contenue dans le large suçoir est considérable et suffit donc amplement à transformer l'alcaloïde contenu dans le suc cellulaire ambiant.

Actions générales réciproques de l'hôte et du suçoir.

Les observations que nous venons de faire sur la végétation de la Cuscuté sur certains végétaux toxiques nous ont présenté des phénomènes dont l'exagération nous permet d'entrevoir l'action produite, d'une manière générale, par l'hôte sur le suçoir, et l'un des moyens que possède le suçoir pour lutter contre l'influence des principes actifs des plantes diverses. Nous avons vu qu'un grand nombre de végétaux, sans produire des effets aussi nuisibles que certaines plantes vénéneuses, offrent cependant à la plante parasite une certaine résistance qui se traduit extérieurement, soit simplement par une production plus ou moins grande de chlorophylle, soit par cette production accompagnée d'une végétation plus ou moins ralentie ou souffrante. L'action exercée par l'hôte sur le

(1) GUNTHER. — Viertelj. pharm., XIX, p. 598.

suçoir est certainement la même, c'est-à-dire un ralentissement plus ou moins prononcé de la fonction de nutrition de cet organe, dû, sans doute, à un effet paralysant de ses diastases.

Sur le Sureau ou sur le Sumac, l'acide tannique contenu en grande quantité dans ces plantes produit peut-être cet effet retardateur. Ailleurs ce peut être des essences diverses; c'est ainsi que le *Cuscuta Europæa* végète péniblement sur le *Cheiranthus Cheiri*, sur les pétioles du *Cochlearia Armorica*, sur les *Sinapis alba* et *nigra* sur le *Tropæolum majus*, sur divers Résédas, qui contiennent certaines essences appartenant, en quelque sorte, à un même type chimique et qui proviennent du dédoublement de divers glucosides encore imparfaitement connus, sous l'influence d'un ferment, la *myrosine*. Les Labiées, comme les *Mentha*, l'*Origanum vulgare*, le *Ballota foetida*, le *Nepeta cataria*, contenant aussi des essences spéciales, se montrent peu propices aux petites espèces de Cuscutes, avec des effets nuisibles moins marqués cependant que ceux des plantes à essences qui précèdent. De nombreuses Composées lactescentes, Euphorbiacées, Papavéracées, Ombellifères et Renonculacées sont aussi peu ou pas hospitalières.

Je noterai, en terminant, que les hôtes d'une même famille et quelquefois d'une même espèce n'exercent pas les mêmes effets sur toutes les espèces de Cuscutes. C'est ainsi que les grandes Cuscutes ne s'implantent guère sur les Euphorbiacées; que, parmi les petites espèces, le *Cuscuta Europæa* aura une vie éphémère sur l'*Euphorbia Cyparissias*, tandis que le *Cuscuta Epithymum* y végètera passablement. Cela tendrait à prouver que les diverses espèces de Cuscutes possèdent dans leurs suçoirs, à des degrés divers, les substances protectrices contre l'action des principes actifs de leurs hôtes.

Nous avons vu, dans un précédent chapitre, qu'une plante nourricière agréée d'autant mieux à la plante parasite qu'elle est plus riche en matière sucrée. L'affinité de la Cuscute pour les divers hôtes dépend donc pour une bonne part de la teneur en glucose de ces derniers. Mais, en outre, nous voyons que cette affinité dépend aussi de l'action exercée sur la fonction du suçoir par les principes actifs de l'hôte, et de l'action de défense exercée par le suçoir contre ces principes actifs.

ANATOMIE

I.

STRUCTURE DE LA PLANTULE

L'embryon des Cuscutes qui, au début de sa formation, a l'aspect d'un petit corps ovoïde, se développe peu à peu en un filament spiralé entourant l'albumen, et terminé à sa partie inférieure radiculaire par un léger renflement. Dans la plupart des Distylées, le cône végétatif de la tigelle est nu ; chez les Monostylées et un certain nombre de Distylées (*C. tenuiflora*, *Chilensis*, *Sandwichiana*, etc.), la pointe de la tigelle porte une gemmule formée par deux ou trois écailles très petites, qui, pendant le développement de l'embryon autour de l'albumen, donnent naissance à de courts entre-nœuds. Le nombre des spires de cet embryon filiforme n'est pas fixe, même dans une espèce considérée, il est généralement de deux ou de trois, mais il peut atteindre cinq dans les grandes espèces.

L'embryon des Cuscutes est donc une plante rudimentaire relativement développée qui, au sortir des enveloppes de la graine, conserve, malgré de plus grandes dimensions, à peu près son aspect primitif. Nous avons vu en effet que la jeune Cuscuta a la forme d'un mince filament terminé inférieurement par une portion renflée (fig. 4, 5, 6, 13, Pl. I), elle reste en cet état de plantule ou de germe pendant toute la durée de sa phase de vie libre où elle acquiert des dimensions assez diverses. Dans les petites espèces, la plantule, se développant normalement, ne dépasse guère quatre ou cinq centimètres de longueur. Dans les grandes espèces, le germe filiforme a quelquefois une longueur de dix ou douze centimètres au moment où il se fixe sur une plante nourricière ; la partie inférieure renflée de ce germe mesure environ dix ou douze millimètres, et s'enfonce parfois dans le sol de plus de la moitié de cette longueur ; mais la croissance propre de cette extrémité est très courte ainsi que nous l'avons vu, ne dépassant guère deux ou trois millimètres, ce qui

suffit néanmoins à prouver que la plantule est bien terminée par une véritable racine.

Dans la majorité des Distylées (*C. Europæa*, *Epithymum*, *Epilinum*, etc.), l'on distingue à la loupe, au sommet de la mince tigelle de la plantule, un ou deux petits mamelons précurseurs des écailles ou feuilles rudimentaires futures; ces écailles ne se développent complètement qu'après que la jeune plante a commencé sa vie parasitaire. Dans les Monostylées et quelques Distylées, la tigelle porte à son extrémité deux ou trois écailles très minces, insérées à des niveaux différents, délimitant de petits entre-nœuds; ce sont les mêmes écailles qui existaient déjà dans l'embryon spiralé, et qui, par conséquent, ne représentent pas des cotylédons. On sait depuis longtemps, du reste, que les cotylédons n'existent plus dans l'embryon de ces plantes parasites: je montrerai cependant dans un prochain chapitre que l'on peut fixer l'emplacement de ces organes au moyen de la considération des laticifères péricycliques. Ces laticifères, en effet, qui sont, comme nous le verrons, en corrélation avec les feuilles rudimentaires, existent déjà dans l'embryon et s'arrêtent à une courte distance de l'extrémité radiculaire (fig. 5, Pl. III). Ce niveau inférieur où se terminent les laticifères, peut être volontiers considéré comme celui des cotylédons disparus. La partie de la plantule située au-dessous de ce niveau, représente donc l'axe hypocotylé très réduit des Cuscutées. Pendant la germination, cet axe hypocotylé s'allonge par croissance intercalaire, et son extrémité radiculaire s'accroît en une très courte racine. La partie renflée de la plantule, confondue entièrement avec la racine par quelques auteurs, est composée de la courte racine terminale, de l'axe hypocotylé très réduit, et de la partie inférieure de la tigelle.

Parmi les auteurs qui ont étudié les Cuscutées, SCHACHT (1) décrit simplement l'aspect morphologique de la partie renflée du germe qui, pour lui, constitue la racine, et il pense qu'une coiffe, quoique peu développée, protège l'extrémité de cet organe.

Pour ULOTH (2) la racine est constituée par un parenchyme cortical de cellules prismatiques, entourant un anneau procambial qui apparaît en coupe longitudinale comme une ligne sombre.

(1) SCHACHT. — Lehrbuch der Anatomie und Physiologie, II, p. 458.

(2) ULOTH. — Beiträge zur Physiologie der Cuscuten. *Flora* 1860, p. 265.

Dans ses remarquables recherches sur les Cuscutes, L. KOCH (1) nous donne, enfin, une description anatomique plus détaillée et plus précise de la partie inférieure du germe de ces plantes : la racine possède une écorce formée de cellules à parois minces, desquelles l'amidon disparaît de bonne heure pour faire place à de l'air ; les cellules épidermiques ne se prolongent pas à l'extérieur en poils proprement dits, mais en papilles qui en tiennent lieu ; au centre de la racine se trouve un anneau de tissu procambial dans lequel ne se forment jamais de vaisseaux et d'éléments ligneux d'aucune sorte. Cet auteur étudie aussi le cône végétatif de l'extrémité inférieure du germe, dans quelques petites espèces ; comme le *C. Cephalanthi* et le *C. Epilinum* ; il reconnaît, avec exactitude, l'arrangement curieux et simplifié des cellules-mères de la racine et donne la véritable explication embryologique de cet arrangement.

En ce qui concerne l'étude du sommet végétatif de la racine, il restait à étendre les observations de KOCH à un plus grand nombre d'espèces et surtout aux Monostylées, non étudiées jusqu'ici, et dont l'organisation générale supérieure pouvait nous faire supposer une structure moins simplifiée que celle des petites espèces. Il y avait aussi à étudier, avec plus de détails, l'anatomie des diverses régions de la plantule.

Cette étude fait l'objet du présent chapitre : j'examinerai d'abord la partie renflée de la plantule, dont j'ai défini plus haut la composition morphologique, et ensuite sa partie supérieure ou tigelle.

§ 1. Extrémité renflée du germe. — Sommet végétatif de la racine. — Dans la majorité des végétaux, la racine s'édifie, comme on le sait, au moyen de cellules-mères dont les segments forment plusieurs calottes superposées ; il n'en est pas de même dans les Cuscutes, comme l'a reconnu KOCH pour les quelques espèces qu'il a examinées, les *C. Cephalanthi*, *Epilinum*, *Europea*, *Gronovii*, *Chilensis*. Dans ces plantes, les diverses régions de la courte racine terminale, c'est-à-dire l'écorce et le cylindre central, en devenant de plus en plus minces à mesure qu'elles approchent de l'extrémité, viennent se terminer par quelques files cellulaires dont les

(1) KOCH. — Untersuchungen über die Entwicklung der Cuscuten, 1874, p. 26-51.
— Die Klee und Flachsseide, p. 97 et suiv., p. 98, 1880.

derniers éléments ou cellules-mères débouchent librement à l'extérieur.

J'ai pu observer les germinations des *C. Japonica*, *monogyne* et *Lupuliformis* parmi les Monostylées, et des *C. Europæa*, *Epithy-num*, *Epilinum*, *planiflora*, *Gronovii*, *Chinensis*, *Americana*, *glomerata*, parmi les Distylées. Mais déjà, dans l'embryon, l'extrémité radiculaire possède tous les caractères que présentera plus tard le cône végétatif de la courte racine ; aussi, grâce à la graine, ai-je pu, à défaut de la plante fraîche, étudier la plupart des espèces connues et conservées dans les herbiers. J'ai reconnu ainsi que la racine de toutes les Cuscutacées s'édifie d'après le même mode de formation. Il nous suffira donc d'examiner une seule espèce dans chacun des deux groupes principaux de la famille.

Parmi les Monostylées, qui n'ont pas été étudiées jusqu'ici, considérons le *C. Japonica*.

Sur une coupe exactement axile de l'extrémité radiculaire de l'embryon (fig. 4, Pl. III), on trouve le plus souvent six cellules terminales rangées en une assise unique et formant les extrémités des régions principales de la petite racine future. Les deux cellules extrêmes *ee*, dont le premier segment se dédouble immédiatement, donnent naissance au parenchyme cortical externe dont la dernière assise périphérique sera l'assise pilifère ; les cellules *pp* sont les initiales du parenchyme cortical interne, et enfin, les cellules médianes *cc* sont les initiales du cylindre central. Parfois l'assise terminale axile possède plus de six cellules-mères : dans certains individus il y en a quatre pour le parenchyme cortical interne, placées par deux de chaque côté du groupe central, et trois pour le cylindre central. D'autre fois, mais plus rarement, il n'y a à droite et à gauche du groupe d'initiales du cylindre central, qu'une seule cellule-mère destinée au parenchyme cortical tout entier.

Dans l'embryon des petites espèces, les initiales des diverses régions sont disposées de la même manière et, généralement, on en compte six dans l'assise terminale de la coupe axile. Mais plus fréquemment que dans les grandes espèces, l'on peut trouver quatre initiales : deux médianes destinées au cylindre central, et deux périphériques destinées à l'écorce.

L'extrémité de la petite racine offre les mêmes caractères que la pointe radiculaire de l'embryon. La fig. 1, Pl. III, représente l'extrémité d'une racine du *C. Japonica*. La fig. 2, Pl. III, repré-

sente l'extrémité d'une racine du *C. Epitymum*: le cylindre central est formé par les deux initiales médianes; à droite et à gauche de ce groupe central se trouve une cellule unique, destinée à l'étui cortical dont l'assise externe devient l'assise pilifère.

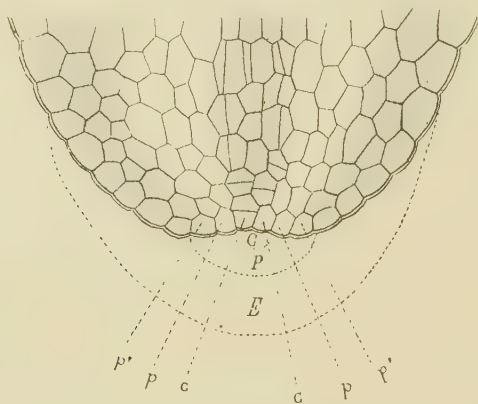


FIG. 8. — Section longitudinale axiale de l'extrémité radicaire d'un embryon de *Cucusta Epilinum*. *c*, initiales du cylindre central; *p*, initiales de l'écorce interne; *p'* initiales de l'écorce externe dont l'assise périphérique devient l'assise pilifère. Les courbes pointillées *G*, *P*, *E*, indiquent l'emplacement des assises initiales avortées. Gr. 280.

La fig. 8, Pl. iv, représente l'assise périphérique de l'extrémité de la portion renflée du germe du *C. Japonica*, isolée par la macération. Les cellules initiales de la petite racine forment au sommet de la figure une rosette très caractéristique: les trois cellules accolées qui occupent le centre de la rosette sont les cellules-mères du cylindre central; autour de ce groupe médian se trouve la couronne des cellules-mères du parenchyme cortical interne; cette assise circulaire est entourée elle-même de la couronne des cellules-mères du parenchyme cortical externe, qui, à la pointe de la racine, sont les cellules terminales de l'assise pilifère. On voit qu'un diamètre quelconque tracé dans cette petite rosette traverse généralement six cellules, ce qui explique la disposition présentée par les cellules-mères de la racine, dans une coupe axiale.

Dans les figures représentées ici, l'assise terminale des cellules-mères est légèrement bombée en dehors, mais il n'est pas rare de la voir légèrement concave, surtout dans l'embryon.

Cette curieuse organisation du sommet végétatif de la racine est due aux rapports réciproques de l'embryon et de son suspenseur. L'embryon est soutenu dans le sac embryonnaire par un petit suspenseur ovoïde qui s'applique largement contre la pointe mousse de l'embryon ou s'encastre dans la légère concavité de cette pointe. La cellule unique qui forme, au début, l'extrémité inférieure du suspenseur ne tarde pas, en effet, à se diviser pour donner naissance à une petite assise cellulaire appliquée exactement contre l'assise terminale de l'embryon. Cette assise inférieure du suspenseur, qui cesse bientôt de se diviser, ne prend aucune part à l'achèvement de l'extrémité radiculaire de l'embryon. L'extrémité inférieure du suspenseur ne remplit donc pas le rôle important que possède l'hypophyse (HANSTEIN) dans certaines plantes. Dans le *Capsella Bursa-pastoris* et l'*Alisma plantago*, par exemple, l'hypophyse, c'est-à-dire la dernière cellule du suspenseur, pénètre légèrement en se bombant dans l'extrémité radiculaire de l'embryon, puis, par des divisions répétées, se met à former une partie de la racicule et particulièrement la coiffe. Donc nous voyons que rien de semblable ne se passe dans les Cuscutées : l'extrémité inférieure du suspenseur reste inactive et n'ajoute rien à la racicule qui elle-même, de son côté, ne se termine jamais ; lorsque l'embryon se détache du suspenseur, les diverses régions de la racicule se terminent ouvertement à l'extrémité de l'organe par des initiales disposées en une plage unique de plusieurs assises concentriques.

Après les travaux de HANSTEIN (1), la fonction qu'il attribue à l'hypophyse fut érigée longtemps en règle générale, et les observations faites quelques années plus tard, et pour la première fois, par KOCH, dans les Cuscutées que j'ai citées plus haut, furent précisément parmi les premières qui vinrent prouver le rôle purement exceptionnel de cette cellule terminale du suspenseur.

Le sommet végétatif de la racine des Cuscutées est donc incomplet si l'on compare sa structure au cas général des Phanérogames. Nous savons, en effet, que, le plus souvent, la racine procède du cloisonnement d'un groupe de cellules-mères superposées en trois assises : les inférieures produisent la coiffe épidermique, les moyennes, l'écorce et les supérieures, le cylindre central. Or, les Cuscutées

(1) HANSTEIN. Die Entwicklung des Keimes der Monotyleen und Dicotylen. Bot. Abhandl., I, 1870. Bonn.

présentent dans ce phénomène d'édification de la racine, un très grand raccourcissement que l'on peut schématiser par la fig. 8 dans laquelle sont représentées en pointillé les régions avortées.

La calotte E, issue des cellules-mères de l'épiderme, c'est-à-dire la coiffe elle-même, a complètement avorté ; il n'y a donc ni coiffe ni épiderme proprement dit. La calotte P, initiale du parenchyme cortical, a disparu, mais en léguant son rôle à la couronne des deux assises *pp'*, contre laquelle elle était appuyée. Enfin, le foyer supérieur C n'est plus représenté que par le petit îlot de cellules initiales *c* destinées au cylindre central ; ce petit îlot formé souvent, comme nous l'avons vu, de trois cellules (fig. 8, Pl. IV) provient peut-être d'une seule cellule ancestrale.

Le rôle protecteur de la pointe de la racine, généralement dévolu à la coiffe qui n'existe pas ici, est rempli par la plage terminale elle-même, grâce à une forte cutinisation des membranes extérieures de ses cellules. Ces membranes épaissies se colorent en jaune par le chloroiodure de zinc ; la coloration augmente par l'addition d'acide sulfurique, pendant que les membranes voisines, de l'assise pilifère, se colorent en bleu. La plage se colore aussi, avec intensité, par les diverses couleurs d'aniline communément employées.

L'assise périphérique de la petite racine, c'est-à-dire l'assise pilifère, constituée comme nous l'avons vu par l'assise externe de l'écorce, se forme d'une manière analogue à celle des Monocotylédones et des Nymphéacées parmi les Dicotylédones. Les Cuscutes pourraient donc être placées, à côté de ces végétaux, dans la catégorie des plantes *liorhyzes* (1) de VAN TIEGHEM. Déjà les *Liorhyzes* présentent quelques cas de réduction dans la structure du sommet végétatif de la racine. Dans les *Pistia*, par exemple, le sommet de la racine n'a que deux initiales superposées : l'interne destinée au cylindre central, l'externe, à l'écorce ; l'épiderme avorte en entier. Dans la *Cuscuta*, la réduction est plus grande encore : l'épiderme avorte en entier, ainsi que les initiales de la pointe du cylindre central et de l'écorce.

(1) De λειος, lisse, et ῥιζα, racine. — Le rapprochement que je fais ici ne saurait, naturellement, intéresser la classification. Le caractère de plante liorhyze des Cuscutes étant, selon toute probabilité, simplement adaptatif.

Assise périphérique. — Les premières cellules de cette assise forment, à la pointe de la racine, l'assise circulaire périphérique de la plage des cellules initiales de l'organe (fig. 8, Pl. iv), et sont, en même temps, ainsi que nous venons de le voir, les cellules-mères du parenchyme cortical externe, et parfois, celles de l'écorce tout entière. Les premières cellules sont courtes et à peu près isodiamétriques; à mesure que l'on s'éloigne du sommet, elles prennent la forme d'un polygone allongé. Dans les grandes espèces, la zone pilifère proprement dite commence vers la dixième ou douzième assise à partir de la pointe extrême, et occupe une largeur de deux millimètres à peine; dans la plupart des petites espèces, cette zone commence à l'extrémité même de la racine, et la première assise circulaire de la plage terminale de cellules-mères prolonge en papilles ses membranes extérieures. Dans le *C. Epithymum* (fig. 6, Pl. iii) la petite pointe papilleuse qui termine l'extrémité renflée du germe peut être considérée comme constituant presque entièrement la courte racine.

Dans les grandes espèces, on trouve quelques stomates près de la pointe inférieure du germe, et même en pleine région pilifère (fig. 5, Pl. iv); la présence de ces organes dans cette région de la plante est curieuse à constater; leur ouverture assez grande et la cutinisation du contour de leur ostiole, semblent indiquer qu'ils remplissent, surtout, le rôle d'appareil aquifère (fig. 7, Pl. iv).

Dans les Monostylées et dans quelques Distylées comme le *C. Gronovii*, les prolongements des membranes externes des cellules pilifères, sans être très allongés, ont la dimension de véritables poils; mais dans la plupart des espèces, ces prolongements sont de simples papilles ou culs-de-sac. La membrane externe des poils ou des papilles ne porte aucune ponctuation, elle est lisse ou finement striée, se colore en jaune par le chloroiodure de zinc, et devient bleue par l'addition d'acide sulfurique. Les cellules pilifères contiennent un protoplasme peu épais, hyalin, avec quelques leucites que l'iode colore en jaune, et un noyau ovoïde situé quelquefois vers le sommet du poil (fig. 5, Pl. iv).

L'on peut considérer la limite supérieure de la zone pilifère comme celle de la courte racine; à mesure que l'on s'éloigne de cette zone, les cellules périphériques deviennent plus régulières, et constituent l'épiderme de l'axe hypocotylé, puis, celui de la base de la tigelle; des ponctuations rondes très petites sont irrégulièrement

répandues sur leurs membranes. Dans la partie moyenne de la région renflée du germe, les cellules périphériques sont allongées, et renferment un riche protoplasme, finement granuleux et vacuolaire, avec un noyau sphérique central. Autour du noyau et dans le protoplasme se trouvent de nombreux leucites que l'iode colore en jaune, et qui fixent avec intensité le bleu de méthylène (fig. 6, Pl. IV).

Parenchyme cortical. — Le parenchyme cortical est très développé par rapport au cylindre central. Il se compose de six ou sept assises irrégulières de grandes cellules un peu plus longues que larges, à parois toujours cellulósiques et minces, laissant entre elles de nombreux méats (fig. 1, Pl. IV). Le diamètre de ces cellules va en augmentant de la périphérie au centre.

L'assise endodermique n'est différenciée ni par la forme de ses cellules, ni par son contenu. Cependant, dans des coupes longitudinales de l'embryon des grandes espèces, elle est parfois reconnaissable à la plus grande régularité de ses cellules, et à sa situation contre les laticifères péricycliques.

Les cellules corticales contiennent un protoplasme légèrement granuleux, avec un gros noyau. Dans l'embryon et au début de la germination, elles sont bourrées de grains d'amidon qui disparaissent peu à peu pour contribuer à la nutrition des parties supérieures de l'axe; de très bonne heure, elles perdent leur turgescence, se vident complètement et deviennent flasques. A mesure que l'on se rapproche de la tigelle proprement dite, la quantité d'amidon augmente. En même temps, une légère différenciation apparaît dans le parenchyme où l'on reconnaît une zone externe et une zone interne. Les cellules du parenchyme externe sont à petites ponctuations rondes irrégulièrement distribuées, celles du parenchyme interne sont à ponctuations légèrement allongées dans le sens transversal; de plus, les cellules de la première zone sont un peu plus étroites et un peu plus longues que celle de la seconde. Dans la région inférieure du renflement de la plantule, c'est-à-dire dans la courte racine terminale et l'hypocotyle, je n'ai pu voir de laticifères corticaux. Cette organisation de l'écorce est la même, à part les dimensions, dans les grandes et dans les petites espèces (fig. 1, *C. Japonica*; fig. 3, *C. Gronovii*; Pl. IV).

Cylindre central. — Le cylindre central, beaucoup plus développé chez les Monostylées que chez les Distylées, est très réduit par rapport au large étui cortical qui l'entoure. Vers l'extrémité de la racine, dès les premiers segments des cellules-mères centrales, viennent confluer en un petit massif unique très étroit les faisceaux libériens et ligneux ou, pour mieux dire, les cellules allongées qui en tiennent lieu. A mesure que l'on s'élève, ce massif conducteur s'évase, et se divise en quelques cordons qui se disposent en un cercle assez régulier. Vers la partie inférieure du renflement du germe des grandes espèces, il n'y a guère que trois ou quatre de ces cordons conducteurs autour d'une moelle très réduite (fig. 9, Pl. iv); puis, peu à peu, le cylindre central s'élargit, les cordons deviennent plus nombreux et, dans la partie médiane du renflement, il y en a quelquefois une douzaine (fig. 1, Pl. iv).

Ces cordons sont surtout formés d'éléments libériens, représentant des tubes criblés. Ce sont des faisceaux de cellules plus ou moins allongées, contenant un protoplasme très épais avec quelques vacuoles et un gros noyau elliptique central; çà et là, ces faisceaux s'anastomosent au moyen de cellules semblables, mais un peu plus courtes (fig. 3, Pl. iii). Les membranes de ces cellules libériennes sont à ponctuations simples, elliptiques, de grandeurs diverses. Vers le milieu du renflement, mais surtout vers sa partie supérieure voisine de la tigelle proprement dite, apparaissent de véritables tubes criblés, avec cribles transversaux simples et cellules compagnes. Mais ces tubes, toujours pourvus de leur abondant contenu protoplasmique, n'acquièrent jamais leurs caractères définitifs. Ces faisceaux libériens, composés de peu d'éléments (fig. 1, Pl. iv), sont séparés par un conjonctif de grandes cellules à petites ponctuations elliptiques assez serrées et irrégulièrement distribuées.

Les vaisseaux n'arrivent généralement pas à l'état adulte. Ce sont de longues cellules semblables à celles qui précèdent, comme contenu protoplasmique, mais dont la membrane est ornée d'épaississements spiralés, annelés et scalariformes, légèrement lignifiés. Ces épaississements se colorent faiblement par le vert d'iode, mais assez fortement par les couleurs d'aniline qui colorent ordinairement la cellulose; ils se colorent légèrement en rose par la phloroglucine chlorhydrique. Ces divers colorants permettent, en coupe longitudinale ou par l'écrasement des coupes transversales, de discerner ces vaisseaux incomplètement formés des éléments

libériens qui leur ressemblent. Dans les germes d'une même espèce, on peut constater pour les vaisseaux des degrés plus ou moins avancés de différenciation ; il n'est pas rare de trouver des vaisseaux adultes dans le germe du *C. Japonica*. Les épaissements de la membrane sont le mieux accentués vers la région médiane du renflement ; l'on trouve assez souvent, cependant, des vaisseaux nettement sculptés jusqu'à l'extrémité du germe (fig. 1, Pl. III).

Les éléments vasculaires sont parfois isolés, assez souvent groupés par deux ou trois en petits faisceaux très peu nombreux. Dans tous les cas, ces faisceaux mono ou plurivasculaires, alternent, quoique irrégulièrement, avec les faisceaux libériens.

Cette situation alternante ou irrégulièrement superposée des divers faisceaux, rappelle suffisamment la disposition des faisceaux dans la racine et à la base de l'hypocotyle des plantes ordinaires ; mais l'irrégularité de leur nombre ne peut nous permettre de faire aucune conjecture sur le nombre primitif des faisceaux radicaux. L'on sait que dans certaines familles la fixité du nombre des faisceaux de la jeune racine terminale est très caractéristique ; la racine des Cuscutées, plantes dégénérées par le parasitisme n'a donc conservé aucun caractère ancestral assez net pour être utilisé dans la recherche des liaisons et des affinités taxinomiques de ces végétaux. Je noterai cependant que je n'ai jamais trouvé, dans la partie inférieure du germe, plus de quatre faisceaux vasculaires ; que les cordons conducteurs se sont présentés, quelquefois assez bien groupés, en huit massifs ; mais je ne veux pas conclure que ces faits nous fassent présumer une plante ancestrale, pourvue dans sa racine terminale d'un système alternant de quatre faisceaux libériens et de quatre faisceaux ligneux.

A mesure que l'on s'élève vers le sommet du renflement, les faisceaux vasculaires se rapprochent des faisceaux libériens, se superposent à eux. Ce passage s'effectue dans l'hypocotyle et marque le voisinage de la tigelle proprement dite.

La moelle, dont les cellules centrales sont les plus grandes, acquiert son diamètre maximum dans la région médiane du renflement. Les cellules médullaires sont munies de ponctuations un peu allongées transversalement.

Dans les Distylées, l'appareil conducteur est très réduit. Il ne contient guère plus de trois ou quatre faisceaux formés d'éléments semblables comme constitution protoplasmique, à ceux que j'ai

décrits plus haut, mais plus courts que ces derniers. Ces éléments n'acquièrent jamais aucun commencement de différenciation en tubes criblés ou en vaisseaux. Chaque faisceau est souvent formé d'un petit arc de trois ou quatre éléments accolés (fig. 3, 4, Pl. IV ; *C. Gronovii*).

Le péricycle n'est nettement différencié dans aucune espèce. Il est cependant représenté, dans la moitié supérieure du renflement, par quelques-uns de ces laticifères dont l'origine péricyclique sera démontrée dans un chapitre ultérieur. Ces laticifères épars, et en petite quantité, car leur nombre est en corrélation avec celui des feuilles, sont difficiles à voir sur des coupes transversales ; ils n'atteignent jamais la partie inférieure du germe et sont placés dans la région du renflement qui appartient déjà à la tigelle proprement dite.

§ 2. Structure de la tigelle. — La mince tige du germe filiforme s'édifie par le cloisonnement d'un groupe de cellules-mères superposées en quatre assises : la première donc naissance à l'épiderme, les deux médianes, à l'écorce, l'inférieure, au cylindre central. Nous verrons plus loin que les Distylées conservent dans leur tige adulte cette structure du sommet végétatif, et que chez les Monostylées il se fait souvent dans les cellules-mères du cylindre central une distinction assez nette entre celles qui sont destinées au liber, au bois, et à la moelle.

Vers le sommet de la tigelle, les cellules épidermiques, encore en division active, sont de formes diverses et irrégulières, et à peu près isodiamétriques. A mesure qu'elles s'éloignent du sommet, elles s'allongent, deviennent plus régulières, et enfin prennent la forme de longs hexagones ou de rectangles. En coupes transversales, elles sont plus longues dans le sens radial que dans le sens tangentiel. Leur surface externe est recouverte d'une mince cuticule qui s'efface insensiblement et disparaît dans la portion renflée, aux approches de la zone pilifère.

Les stomates sont rares dans les petites espèces ; ils se rencontrent, quoique en petite quantité, sur la tigelle des Monostylées ; leur ouverture est longitudinalement orientée et ils ne sont jamais accompagnés de cellules annexes.

Le parenchyme cortical, très amylofère, est composé de cinq ou six assises, avec méats, de cellules un peu plus longues dans la zone externe que dans la zone interne.

Vers la périphérie de l'écorce se trouvent quelques laticifères plus facilement observables dans les grandes espèces que dans les petites où ils sont rares. En relation, comme nous le verrons, avec les feuilles rudimentaires, ces organes sont encore peu nombreux ; on en compte environ une douzaine dans la coupe transversale de la tigelle d'une grande espèce (fig. 2, Pl. IV) ; ils sont placés dans la première ou la seconde assise sous-épidermique.

En coupe transversale, l'endoderme n'est nettement différencié ni par la forme de ses cellules, ni par leur contenu. En coupe longitudinale, on le distingue plus facilement par ses cellules un peu plus courtes et plus régulières que celles de l'écorce.

Le péricyle ne forme pas non plus une assise régulière. Il est représenté par quelques laticifères dont nous étudierons, dans un chapitre suivant, la constitution spéciale (fig. 2, Pl. IV).

Dans le cylindre central des petites espèces, l'appareil conducteur, très simple, est formé de trois ou quatre petits faisceaux, dont quelques-uns sont souvent réduits à leur portion libérienne, et dont la portion vasculaire n'est fréquemment composée que d'un seul vaisseau annelé ou spiralé. Plus développé dans les grandes espèces, il est constitué par cinq ou six faisceaux, dont deux ou trois à peine sont complets, c'est-à-dire formés par une portion libérienne et une portion vasculaire ; les faisceaux vasculaires sont constitués par deux ou trois vaisseaux spiralés, annelés ou ponctués, quelquefois ils sont réduits à un seul élément ; les faisceaux libériens sont composés de un à quatre éléments environ, qui sont des tubes criblés, courts, à parois un peu épaissies et réfringentes (fig. 2, Pl. IV).

Dès que la plantule filiforme a réussi à se fixer, au moyen de quelques suçoirs, sur une plante nourricière, elle dépérit rapidement par la base, tandis que la portion supérieure de la tigelle, attachée à l'hôte, grossit considérablement. Le début de l'installation parasitaire est marqué par une petite période à lente croissance, pendant laquelle toute la puissance végétative est employée, par la jeune plante, à assujétir ses suçoirs et à parfaire ses tissus. L'écorce augmente de volume ; l'appareil conducteur, à mesure que les feuilles rudimentaires se dégagent du bourgeon végétatif en plus grand nombre, s'enrichit de faisceaux de plus en plus nombreux et parfaits et la plante arrive, peu à peu, à la structure adulte que nous allons étudier dans les chapitres qui vont suivre.

II.

STRUCTURE DE LA TIGE

Parmi les premiers auteurs qui ont observé la structure des Cuscutées, LINK (1), qui a examiné quelques espèces indigènes communes, dit que ces plantes possèdent quelques faisceaux vasculaires isolés, disposés dans un ordre à peu près annulaire.

CHATIN (2) a étudié la tige de quelques espèces qui lui ont fourni les principales constatations suivantes :

Le *Cuscuta Epithymum* est pourvu d'une moelle peu développée, entourée par un système fibro-vasculaire formé d'un cercle de cinq groupes de faisceaux ; les vaisseaux sont ponctués ; les trachées, les rayons médullaires, les stomates n'existent pas. Le *C. Europæa* possède la même structure, mais les faisceaux vasculaires y sont composés d'éléments un peu plus nombreux. Dans ces deux espèces, le système libérien est peu développé, et même, à ne considérer que les figures qui accompagnent le texte, il n'existerait pas. Le système libérien acquiert un peu plus d'importance dans le *C. reflexa* et le *C. monogyna*, où les faisceaux vasculaires sont réunis, en outre, par un anneau ligneux. Dans le *C. Europæa* et le *C. Americana*, l'auteur croit que les faisceaux vasculaires sont réunis par un anneau de cellules légèrement épaissies ; KOCH a montré plus tard que cet anneau n'existe pas. Dans une addition assez récente à son Anatomie comparée, CHATIN constate encore l'absence habituelle des stomates dans les Cuscutées et dit que l'ensemble des groupes libéro-ligneux est entouré d'un endoderme général.

KOCH (3), le premier, a étudié l'origine et la formation de la tige dans les Cuscutées. Il a examiné les sommets végétatifs du *C. Epithi-*

(1) LINK. Grundlehren der Anatomie und Physiologie der Pflanzen. Göttingen 1807, p. 144.

(2) A. CHATIN. Anatomie comparée des végétaux, L. III, 1856.

(2) A. CHATIN. *C. R. Acad. des Sc.*, 31 Août 1891, CXIII.

(3) KOCH. Untersuchungen über die Entw. der Cuscuten, 1874, p. 51 et suiv. — Die Klee und Flachsseide, p. 60, 73 et suiv., 1880.

num, et ses observations à ce sujet peuvent se résumer de la manière suivante : sous l'assise unique du *dermatogène* ou épiderme primitif, se trouvent deux assises cellulaires du *périblème* ou écorce future. Bientôt les cellules de ces deux dernières assises se dédoublent et accroissent le tissu cortical. A l'intérieur de ces deux couches, se trouve le *plérôme* ou cylindre central futur, dont les cellules initiales forment un amas irrégulier, rarement délimité d'une façon bien tranchante d'avec les cellules du périblème qui l'entoure. Dans le plérôme, il ne se produit pas, comme dans les plantes ordinaires, plusieurs cordons procambiaux, mais un seul cordon procambial axile qui donne plus tard naissance au système vasculaire. Dans la tige du germe non fixé, on voit apparaître trois groupes de vaisseaux futurs ; lorsque la plante est fixée sur un hôte et qu'elle commence à vivre en parasite, on constate dans le tissu primitif de la pointe, les traces de cinq groupes de vaisseaux naissants. Lorsque les vaisseaux vasculaires sont différenciés, les cellules qui les limitent en dehors et un peu latéralement, s'allongent longitudinalement et donnent naissance à des formes cellulaires qui répondent plus ou moins aux éléments du liber. Les cellules centrales produisent un peu de tissu médullaire. Les formations cambiales n'existent pas, les formes mécaniques manquent également.

Cet auteur passe en revue la structure d'un certain nombre d'espèces : *C. Epithymum*, *Europæa*, *Arabica*, *Halophyta*, *Chilensis*, *Gronovii*, *rostrata*, *Kotschyana*, *brevistyla*, *Americana*, *Africana* et *monogyna*. Il consacre quelques lignes à chacune d'elles, et remarque le peu de développement du liber, le manque des formations cambiales ; dans les espèces américaines et africaines, il note une plus grande régularité dans la forme et la disposition des faisceaux que dans les espèces indigènes. Dans le *C. monogyna*, la seule grande espèce qu'il ait examinée, il constate une structure un peu plus compliquée ; dans cette Cuscuta il y a un assez grand nombre de faisceaux libéro-ligneux, le système libérien est plus développé que dans les espèces précédentes ; la moelle est assez considérable ; un anneau ligneux réunit les faisceaux vasculaires ; des îlots de fibres lignifiées sont placés devant les faisceaux et une activité cambiale assez appréciable se fait sentir dans les faisceaux libéro-ligneux.

L'étude de ces quelques espèces amène KOCH à comparer l'origine et la structure des plus simples à celles de quelques plantes aquati-

ques, comme l'*Aldrovanda*, l'*Hippuris*, le *Ceratophyllum*, et à établir trois degrés différents dans la structure des Cuscutées. Dans le premier degré, le plus simple, il place les *C. Kotschyana* et *brevistyla*; dans le second degré présentant une organisation plus élevée, les *C. Epilinum*, *Arabica*, *Europæa*, *Chilensis*, *Gronovii*, *rostrata*, *Africana* et *Americana*; enfin le *C. monogyna* est le type du troisième degré de développement.

Dans ces derniers temps, MAX. CORNU (1) a publié un travail sur le *C. Lehmanianna* qu'il étudie avec une précision de détails qu'aucune description de ces plantes parasites n'a eue jusque-là. J'aurai l'occasion de citer plusieurs fois cet intéressant mémoire.

Mais tous les auteurs précédents se sont contentés d'étudier l'état de la structure adulte de quelques espèces isolées. Il était nécessaire, pour comprendre la constitution de ces végétaux, d'étudier un plus grand nombre d'espèces prises dans chaque groupe et surtout de suivre les modifications des tissus à partir de leur origine.

L'étude qui va suivre montrera sous un jour tout nouveau, et sous une forme plus complète, l'organisation de la tige des Cuscutées. Je décrirai d'abord la tige des grandes espèces qui forment le groupe des Monostylées, puis celles des autres espèces renfermées dans le groupe des Distylées.

I. — TIGE DES MONOSTYLÉES

A. — Origine de la Tige

Toutes les espèces de ce groupe ont une structure analogue qui nous permet de suivre la marche générale de la différenciation des divers tissus, depuis leur origine jusqu'à leur état adulte, sur l'une quelconque d'elles prise comme type. Je représenterai donc principalement les dessins se rapportant au *C. Japonica*, l'espèce qui m'a donné les plus abondantes récoltes.

(1) MAX. CORNU. Note sur une Cuscutée du Turkestan (*Guscuta Lehmanniana* BUNGE). *Bull. Soc. bot. Fr.*, 3^e série, t. III, n^o 9, pp. 699-720.

La croissance terminale de la tige des *Cuscuta* supérieures s'opère au moyen de trois groupes principaux de cellules-mères (Pl. v, fig. 1). Le premier groupe comprend, comme dans la généralité des cas, une seule assise de cellules produisant l'épiderme *Ep*. Ces cellules commencent à se cloisonner très près du point culminant du bourgeon, par des cloisons perpendiculaires au plan de leur assise.

Le second groupe de cellules-mères se compose de deux assises qui donneront naissance à l'écorce. Au point culminant du bourgeon la jeune écorce est donc formée de ces deux assises cellulaires *Pce* et *End*: dans chacune de ces deux assises, le cloisonnement commence de très bonne heure. La première assise *Pce* donne naissance au parenchyme cortical externe; un premier cloisonnement tangentiel qui donne à cette assise primitive de l'écorce deux couches cellulaires, commence près du sommet du bourgeon, au-dessous de la première écaille. Des cloisonnements dans le sens radial et le sens transversal, s'opérant un peu plus bas, permettent à la jeune écorce externe de suivre l'accroissement en diamètre et en longueur de la tige. La seconde assise *End* se dédouble près du sommet mais un peu plus bas que la première, en deux assises: l'extérieure donnera bientôt naissance au parenchyme cortical interne, l'intérieure donnera tout de suite l'endoderme. L'endoderme se trouve donc différencié de très bonne heure; il se fait remarquer, en outre, dans cette région supérieure de la tige pauvre en amidon, par son contenu amylofère. Dans de nombreuses coupes on peut apercevoir la cellule de l'assise *End*, qui se cloisonne la première pour différencier l'endoderme et le parenchyme cortical interne; souvent, cette première cellule en division est nettement caractérisée par sa forme et par sa situation au point où commence à s'infléchir la courbe du sommet du bourgeon (fig. 9, C.)

Le troisième groupe de cellules-mères est formé de quatre assises superposées ayant chacune à son point culminant un petit nombre d'initiales et peut-être une seule; ce groupe donne naissance au cylindre central. Ces quatre assises produisent, d'une manière très régulière, chacune des zones du cylindre central. La première assise *P* reste indivise, elle donne naissance très près du sommet et sur le flanc du bourgeon au péricycle. Cette origine du péricycle apparaît généralement avec netteté sur des coupes du sommet même du bourgeon (fig. 9); mais, de plus, elle nous est confirmée

très souvent par l'examen de la région située un peu au-dessous du sommet du bourgeon, au niveau de la naissance d'un des

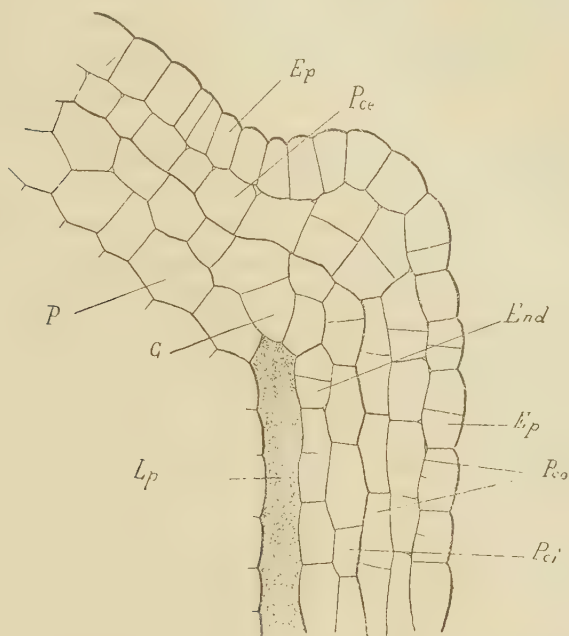


FIG. 9. — *C. Japonica*. Portion d'une section longitudinale axile du sommet d'une tige. Ep, épiderme; Pce, parenchyme cortical externe issu de la première assise initiale sous-épidermique; C, premières divisions de la seconde assise sous-épidermique qui donne naissance à l'endoderme End, et au parenchyme cortical interne Pci; P, initiales du péricycle; Lp, laticifère péricyclique. Gr. 295.

premiers bourgeons axillaires. La fig. 2, Pl. v, représente un de ces bourgeons axillaires situé très près du bourgeon terminal. Depuis le sommet du bourgeon terminal jusqu'au niveau de la naissance de ce bourgeon axillaire, l'écorce s'est assez fortement accrue par la segmentation de ses deux assises-mères. Mais au niveau de la naissance de ce bourgeon axillaire, les deux assises-mères de l'écorce, ainsi que l'assise suivante, occupées à se cloisonner perpendiculairement à leur plan n'ont pas encore pris part à la division tangentielle. Il en résulte que les deux zones du parenchyme cortical et le péricycle déjà différenciés dans la région située au-dessus de ce point, viennent s'amorcer nettement avec ces trois assises sous-

épidermiques primitives, encore indivises en ce point, faisant apparaître ainsi leur parenté respective avec ces trois assises. Cette coupe montre que l'assise 3 donne bien naissance au péricycle L ; elle indique en outre que l'assise 2, nommée *End* dans la figure précédente, donne naissance au parenchyme cortical interne et à l'endoderme, et que l'assise 1 ou *Pce* est l'assise-mère du parenchyme cortical externe.

Les deux assises suivantes *l* et *b* du troisième groupe de cellules-mères, produisent de très bonne heure de nombreux segments par des cloisonnements en tous sens, et donnent naissance, toutes deux, à la zone procambiale. L'assise *l* engendre la zone libérienne, et l'assise *b* engendre la zone ligneuse. Très près du sommet, dès que la première écaille commence à se former, on voit naître dans la zone procambiale le petit faisceau libéro-ligneux qui lui est destiné. Ce sont des cellules appartenant à cette troisième assise-mère *b*, du troisième groupe de cellules-mères, qui plus tard fournissent aussi l'anneau scléreux reliant les faisceaux vasculaires. Enfin la quatrième assise, *m*, donne naissance à la moelle ; à proprement parler, ce n'est pas une assise, car le sommet n'est occupé souvent que par une seule cellule, qui se distingue aisément des cellules qui l'entourent et qui produit au-dessous d'elle et sur ses faces latérales tronquées, des segments destinés à la moelle. La moelle apparaît donc formée, très souvent, dans le cas de coupes exactement axiles par une cellule-mère unique. Il est probable aussi que les autres zones sont formées par une seule cellule-mère, ou une tétrade de cellules-mères occupant sur l'axe de la tige le point culminant du bourgeon. J'ai pu voir quelquefois, en effet, sur cette ligne axile, des cellules se différenciant par leur grandeur et leur contenu, des autres cellules. De plus, dans des coupes transversales pratiquées très près du sommet à travers le méristème encore non différencié, il n'est pas rare de trouver une seule cellule centrale, et autour d'elle, rayonnant en une grande rosette, des cellules en voie de segmentation active, radiale et tangentielle.

En résumé, l'on voit que chaque région de la tige se continue avec régularité jusqu'au sommet du bourgeon terminal par une seule assise cellulaire ayant à son point culminant un petit groupe d'initiales ou même une seule initiale. Autrement dit, on distingue au sommet du bourgeon sept assises simples, donnant chacune naissance aux zones suivantes : épiderme ; parenchyme cortical externe ;

parenchyme cortical interne et endoderme ; péricycle ; liber ; bois ; moelle.

En général, ces divers groupes de cellules-mères, et les segments successifs qu'elles engendrent, sont bien distincts et limités par des lignes dont on peut suivre facilement le contour. Mais il n'est pas rare cependant de trouver des bourgeons dans lesquels il n'est pas aussi aisé de suivre les divisions des cellules-mères. Il se produit, en effet, quelquefois, dans les initiales et leurs segments, et entre des groupes voisins d'initiales, un enchevêtrement qui donne une apparence confuse à la segmentation. Cet enchevêtrement se produit surtout dans les quatre assises du troisième groupe de cellules-mères qui donne naissance au cylindre central. Cet enchevêtrement, qui se remarque dans d'autres familles végétales, est dû, comme on le sait, à une activité cellulaire exagérée dans les deux sens. C'est en effet dans les bourgeons les plus gros et les plus florissants, ou bien dans les plus malingres que j'ai observé cette apparente confusion des cellules. Quand l'enchevêtrement se produit dans les groupes contigus des segments de ces quatre assises, la confusion qui en résulte intéresse les diverses zones du cylindre central. Quand l'enchevêtrement existe seulement entre les initiales d'une seule assise et leurs cellules-filles, il en résulte une confusion qui empêche de voir nettement si l'assise est engendrée par une seule ou plusieurs cellules. C'est peut-être ce dernier cas qui, se produisant fréquemment, empêche de voir dans tous les bourgeons la cellule-mère unique de la moelle, et celle de chacune des autres régions dont j'ai parlé plus haut.

B. — Structure primitive.

Les divers groupes de cellules-mères dont nous venons d'étudier le fonctionnement, édifient ainsi peu à peu la structure de la tige ; mais avant d'arriver à l'état primaire cette structure passe par une phase caractéristique que l'on peut nommer *structure primitive*. Cette structure primitive est intéressante, car elle est exactement la même dans toutes les Cuscutacées, et, après avoir duré un temps plus ou moins long, elle se modifie de deux manières différentes suivant que la plante considérée appartient à l'une ou à l'autre des deux grands groupes de la famille. Je vais donc décrire cette

structure dont l'aspect caractéristique a jusqu'ici passé inaperçu, en suivant pas à pas son édification à partir des tissus primitifs.

Sur une coupe transversale très près du bourgeon, l'on constate un tissu assez peu différencié au sein duquel se dessine cependant l'emplacement de trois faisceaux libéro-ligneux futurs.

Dans chaque faisceau le bois est représenté par un petit groupe de petits vaisseaux à membranes encore peu épaissies et le liber, par un ou deux tubes criblés primitifs à cloisons épaissies et réfringentes. L'endoderme commence peu à peu à acquérir de la netteté par son contenu amylofère, et en dedans de l'endoderme quelques grandes cellules indiquent le péricycle. La tige ne sort complètement de l'état de méristème primitif qu'un peu plus bas, un peu au-dessous des écailles enveloppant le bourgeon terminal, et dès que cinq ou six faisceaux libéro-ligneux sont nettement dessinés. Dès qu'un nombre un peu plus grand de faisceaux est formé, la tige présente cette

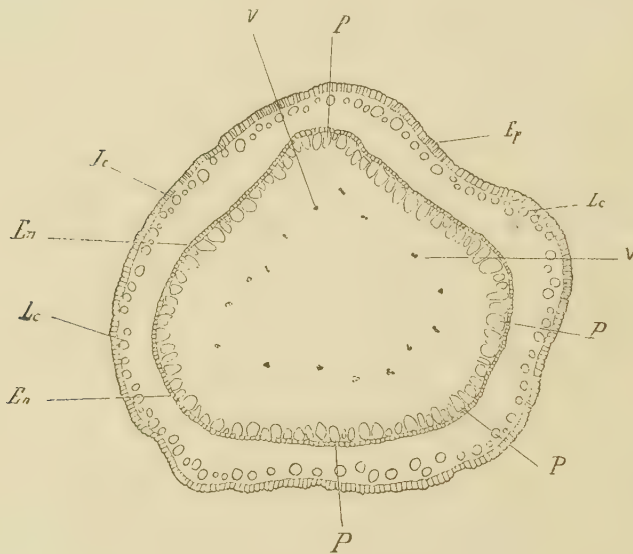


FIG. 10. — *C. Japonica*. Structure dite *primitive* de la tige; les parties principales sont seules représentées. *Ep*, épiderme; *Lc*, laticifères corticaux; *En*, endoderme; *P*, cercle des laticifères péricycliques; *V*, faisceaux vasculaires. Gr. 35.

structure caractéristique dont je parle plus haut qu'elle va conserver pendant un certain temps. La fig. 10, représente une telle

tige dans les parties essentielles de son ensemble, et la fig. 1 de la Pl. vi en représente avec exactitude un fragment.

L'épiderme est formé de cellules étroites, allongées dans le sens radial et se cloisonnant avec activité dans le même sens. Le parenchyme cortical est formé de sept ou huit assises de cellules laissant entre elles de petits méats et se cloisonnant dans toutes les directions mais peu dans le sens radial. Le parenchyme cortical est un peu amylofère, mais sa dernière assise, riche en amidon, dessine d'une manière très nette la zone endodermique dont les cellules se cloisonnent radialement d'une manière active.

Vers la périphérie du parenchyme cortical se trouve un cercle complet de grandes ouvertures plus ou moins polyédriques et assez rapprochées les unes des autres, *Lc.* Ces ouvertures sont généralement vides sur des coupes assez minces, et par leurs trous béants au sein d'un tissu riche en contenus cellulaires, elles forment un cercle nettement tranché. Ce sont les ouvertures des laticifères corticaux que nous étudierons plus loin. Ces laticifères se trouvent sous la seconde ou la troisième couche corticale sous-épidermique. Nous verrons plus loin que ces laticifères se terminent dans les écailles ou feuilles rudimentaires de la plante parasite, ce n'est donc qu'à un niveau au-dessus duquel un assez grand nombre d'écailles se sont formées, que ce cercle des laticifères corticaux apparaît. L'apparition de ce cercle se fait à une petite distance du sommet mais dès que le parenchyme cortical a acquis un peu d'épaisseur. Lorsqu'il n'a que cinq ou six assises, les ouvertures existent, mais en moins grand nombre et échappent parfois à un premier examen.

Contre l'endoderme se remarque un péricycle très caractéristique. Il est formé d'un cercle de grandes ouvertures, vides et béantes si la coupe est assez mince, séparées entre elles par une, deux, quelquefois trois cellules allongées radialement, étroites et courtes et contenant un riche protoplasme. Ces grandes ouvertures qui donnent au péricycle son allure curieuse ne sont pas autre chose que les sections de longs tubes laticifères; voilà pourquoi sur des coupes même moyennement minces ces ouvertures sont vides de leur riche contenu et se montrent en un cercle de grands trous béants. Les cellules intermédiaires contiennent dans leur riche protoplasme un noyau allongé dans le sens du rayon et ordinairement placé contre la paroi supérieure. Toutes les Cuscutacées possédant cette structure primitive caractéristique, je puis représenter dans ce paragraphe relatif

aux Monostylées une coupe appartenant à une espèce de l'autre groupe; la fig. 3, Pl. VI, montre une coupe radiale à travers les cellules intermédiaires aux laticifères péricycliques, dans le *Cuscuta Gronovii*.

Contre le péricycle s'appuie un cercle de cordons procambiaux, composés de petites cellules polyédriques, riches en protoplasme, à gros noyaux et en voie de cloisonnement très actif surtout dans le sens radial et tangentiel. Ces cordons sont séparés entre eux par d'étroits rayons de cellules amylières allongées radialement et reliant la moelle au péricycle. Ces rayons viennent généralement s'appuyer, dans le péricycle, contre les cellules intermédiaires des laticifères. Ce sont les futurs larges rayons médullaires qui, plus tard, donneront une partie des arcs scléreux reliant les faisceaux vasculaires. Ces rayons primitifs sont très étroits, de sorte que les cordons procambiaux, très rapprochés, semblent former à première vue un cercle continu de méristème. Les premiers vaisseaux, spiralés et annelés, se forment au sommet de ces cordons procambiaux. A cet effet, une, deux, ou trois cellules du méristème procambial, situées vers le sommet du cordon se segmentent, par une seule cloison, en général, et les cellules ainsi divisées et accolées deviennent des vaisseaux. Ce faisceau vasculaire primitif est ordinairement formé de un à six vaisseaux. Les cellules de parenchyme qui entourent le petit faisceau vasculaire primitif, se cloisonnent quelquefois encore, mais sans produire de vaisseaux, et forment à la pointe interne du futur faisceau vasculaire une bordure de petites cellules à parois minces. Peu à peu ces cellules de bordure se dissocient, donnant naissance à une lacune. C'est cette lacune que l'on trouve dans la tige plus âgée de toutes les espèces, mais agrandie. Elle commence donc à se former de très bonne heure, dès l'apparition du petit amas de vaisseaux spiralés au bout du cordon procambial.

Contre le péricycle, dans chaque cordon procambial, des cellules donnent un ou deux tubes criblés primitifs. Ces tubes criblés primitifs, sont étroits, assez courts, à membranes épaisses et réfringentes (fig. 1, Pl. VI, t). Quelques-uns de ces cordons procambiaux donnent donc, de la sorte, un faisceau libéro-ligneux primitif complet. Mais, outre ces faisceaux libéro-ligneux complets, on aperçoit un certain nombre de faisceaux primitifs uniquement libériens, car il ne se forme pas un faisceau vasculaire dans chaque cordon procambial. Dans la figure 1, Pl. VI, l'on voit un de ces petits faisceaux libériens

primitifs, *t*, séparé d'un faisceau libéro-ligneux complet par un court rayon de cellules allongées. Il semble à première vue que le faisceau libéro-ligneux de droite contienne dans sa partie libérienne deux petits faisceaux naissants de tubes criblés. Il n'en est rien cependant, ces faisceaux libériens primitifs sont bien indépendants, et sont l'origine des faisceaux incomplets uniquement libériens, isolés, placés entre des faisceaux complets, que nous trouverons en grand nombre dans la tige adulte. Quelquefois, trois de ces faisceaux uniquement libériens sont groupés côte à côte entre deux faisceaux libéro-ligneux complets. Sur la coupe représentée par la fig. 10, il y a seize faisceaux libéro-ligneux primitifs complets, et un nombre à peu près égal de faisceaux uniquement libériens (non représentés dans le dessin). Nous voyons donc déjà sur la tige jeune, le système libérien acquérir une certaine importance, mais nous n'aurons que plus tard l'explication de la présence de ces faisceaux incomplets.

Les premiers tubes criblés sont quelquefois adossés contre les laticifères ou leurs cellules intermédiaires, c'est-à-dire exactement adossés au péricycle, mais le fait est rare. La plupart du temps, placés à l'extrémité externe du cordon procambial, ils sont séparés du péricycle par une ou deux cellules. Ils proviennent du dernier terme du cloisonnement trois ou quatre fois répété d'une cellule procambiale, primitivement adossée contre le péricycle, et, finalement, se trouvent au milieu du petit amas de segments donnés par la cellule-mère primitive.

C — Structure primaire.

La structure primitive que nous venons d'étudier se maintient, suivant la force de végétation des tiges, sur une longueur plus ou moins grande, mais peu à peu se transforme pour arriver à l'état primaire proprement dit. Les transformations qui s'opèrent dans chaque zone de la tige sont, naturellement, synchroniques, mais je les décrirai une à une, à partir de l'extérieur.

Epiderme. — Dans l'épiderme, le cloisonnement radial se poursuit activement. Les cellules de cette assise contiennent un protoplasme très dense et un gros noyau appliqué contre la membrane interne; tout d'abord plus longues dans le sens radial que

dans le sens tangentiel, elles deviennent peu à peu isiodiamétriques, puis, en définitive, lorsque leur croissance est achevée elles sont allongées dans le sens tangentiel.

Parenchyme cortical. — Dans le parenchyme cortical le cloisonnement est aussi très actif. Peu à peu, par suite de cette prolifération des cellules de l'écorce, les laticifères corticaux arrivent à être de plus en plus éloignés les uns des autres et sont rejetés à droite et à gauche de leur ligne circulaire primitive qui s'efface bientôt complètement. Lorsque leur segmentation décroît ou s'arrête, les cellules de l'écorce emploient leur activité à s'accroître en dimensions; les laticifères corticaux ont bientôt des sections plus étroites que les cellules qui les environnent et ne tardent pas à être légèrement écrasés par elles; quelques-uns même s'écrasent assez pour prendre l'aspect de longs méats ou de lacunes, et deviennent ainsi méconnaissables. Les laticifères corticaux, désormais épars au sein de la masse parenchymateuse, ne se distinguent plus qu'avec un peu d'attention, par leur forme plus ou moins étoilée ou écrasée, ou par le contenu épais que quelques-uns ont conservé.

Endoderme. — L'endoderme qui précédemment se distinguait avec netteté par la forme régulière de ses cellules presque isiodiamétriques et par son contenu amylicifère qui dessine par l'iode une ligne circulaire profondément colorée en bleu, conserve pendant quelque temps encore son allure caractéristique. Afin de pouvoir suivre l'accroissement diamétral de la tige, cette assise se cloisonne radialement et ses cellules s'accroissent peu à peu d'une manière irrégulière; leur contenu amylicifère seul, les fait distinguer encore pendant quelque temps; un peu plus tard, le parenchyme cortical, devenant de plus en plus riche en amidon, l'endoderme ne tranche plus nettement sur le fond amylicifère homogène. Il arrive enfin un moment où la tige grossissant davantage, un cloisonnement dans tous les sens se produit dans les cellules de l'endoderme, et toute différenciation de cette zone disparaît complètement.

Péricycle. — Les modifications que subit le péricycle sont les plus remarquables. Les orifices des laticifères péricycliques, quelquefois très grands, forment tout d'abord, ainsi que nous l'avons

vu, un cercle régulier de grands trous béants séparés par quelques cellules *intermédiaires* allongées dans le sens du rayon. Peu à peu ces cellules intermédiaires s'accroissent et s'étendent dans le sens tangentiel pour permettre au péricycle de suivre l'accroissement en diamètre de la tige. Ainsi *accrues*, sans avoir cependant la taille des sections des laticifères péricycliques, elles forment avec ces dernières une assise de cellules un peu plus homogène que précédemment comme dimensions. Mais bientôt, ces cellules intermédiaires se cloisonnent dans tous les sens, écartant ainsi de plus en plus entre eux les laticifères. Le cercle de leurs grandes ouvertures s'efface de la sorte, progressivement, mais si l'on a suivi pas à pas le développement de la structure, on peut le reconnaître encore pendant quelque temps, avec un peu d'attention. Peu à peu ce cloisonnement et cet accroissement des cellules intermédiaires s'accroissent; les laticifères péricycliques tranchent moins nettement sur les cellules voisines par la grande taille de leurs sections transversales et sont rejetés à droite et à gauche de leur ligne circulaire primitive, désormais complètement disloquée et méconnaissable. De plus, les laticifères, écrasés par l'accroissement des cellules environnantes, prennent des cloisons concaves qui diminuent encore la dimension de leurs ouvertures; quelques-uns, très écrasés, prennent la forme de longs méats ou de lacunes. En un mot, les laticifères sont désormais épars et noyés au sein du parenchyme, et souvent difficiles à reconnaître; quoique placés dans le voisinage des faisceaux libériens, leur origine péricyclique n'apparaît plus. Le péricycle a définitivement perdu sa différenciation.

Dans le voisinage des faisceaux libériens, quelques-uns des segments provenant du cloisonnement des cellules intermédiaires primitives, ne prennent pas de cloisons transversales et s'allongent pendant l'accroissement intercalaire rapide de la tige. Il se forme ainsi des cellules longues et étroites destinées à devenir des fibres lignifiées. La lignification de ces longues cellules n'apparaît très nettement, sous l'action des réactifs, que quelque temps après que la différenciation du péricycle est presque éteinte. A la fin, ces fibres, isolées ou réunies en faisceaux plus ou moins compacts et placées en face des faisceaux libériens, sont les seuls témoins nettement apparents du péricycle primitif. Le nombre des fibres composant un faisceau est très variable mais restreint; les plus gros paquets fibreux dépassent rarement une dizaine d'éléments.

L'ordre des segments destinés à devenir des fibres et provenant des cloisonnements répétés des cellules intermédiaires du péricycle est très divers et très irrégulier. Pour pouvoir se rendre compte de la position des fibres par rapport à leurs cellules-mères, il faut observer leur formation avant le moment où toute différenciation de l'endoderme a disparu. En général, des groupes de deux, trois, quatre fibres accolées proviennent d'un des derniers segments de la cellule péricyclique, déjà éloigné de l'endoderme et des laticifères. Ce segment, en se cloisonnant plusieurs fois longitudinalement, est la cellule-mère définitive du petit faisceau fibreux. Quelquefois une cellule péricyclique, lorsqu'elle est petite, devient directement une fibre, contre l'endoderme. D'autres fois, la cellule péricyclique primitive en se cloisonnant deux ou trois fois tangentiellement, donne tout de suite autant de fibres superposées en une petite file presque radiale placée contre l'endoderme. Ailleurs, la cellule péricyclique se divise par quelques cloisons radiales en plusieurs cellules qui deviennent directement des fibres, accolées en un petit arc tangentiel, contre l'endoderme. Il arrive aussi que le dernier segment destiné à devenir une cellule-mère de fibre, et détaché d'une cellule intermédiaire directement en contact avec un laticifère, est rejeté à la fin derrière ce laticifère ; il s'en suit qu'il se produit un petit faisceau fibreux superposé à ce laticifère. Aussi, dans ce cas, l'origine péricyclique de ce laticifère est-elle encore plus masquée à un observateur qui n'examine qu'une portion de tige adulte.

L'on voit donc, en résumé, que le péricycle primitivement différencié par sa forme très régulière, devient à la fin complètement méconnaissable ; que non seulement, ni les fibres ni les laticifères ne révèlent plus, respectivement, leur origine, mais encore qu'ils n'ont conservé aucune trace montrant que cette origine est la même.

Appareil libéro-ligneux et anneau scléreux. — Pendant que s'effectuent toutes les transformations qui précèdent, la différenciation des cordons procambiaux s'accroît de plus en plus. Dans la partie libérienne du cordon procambial, le long d'un arc assez recourbé, dont la concavité est tournée vers l'extérieur, se forme une assise de cellules un peu allongées dans le sens du rayon qui, par un cloisonnement dans le sens de l'arc, donne naissance à une plage presque circulaire de cellules-mères de tubes criblés. Il se

forme ainsi un faisceau de tubes criblés entremêlés de leurs cellules compagnes. Les tubes criblés externes sont étroits, les tubes criblés formés en dernier lieu sont larges. Sur le bord intérieur de ce faisceau libérien se trouve un arc de cellules très caractérisées; c'est l'emplacement du futur cambium libéro-ligneux. Du côté vasculaire, les cellules du méristème procambial se suivent en séries assez radiales et donnent naissance à quelques vaisseaux rayés et ponctués qui viennent s'ajouter aux premiers vaisseaux, spiralés et annelés. A la pointe interne des faisceaux vasculaires, vers la moelle, se forment de nouvelles lacunes; celles qui existaient déjà s'agrandissent.

L'appareil libéro-ligneux ainsi constitué n'est qu'un état de différenciation plus avancé de l'appareil primitif précédent; il ne se forme pas de faisceaux nouveaux, il y a toujours le même nombre de faisceaux libéro-ligneux et de faisceaux uniquement libériens. Tous ces faisceaux sont nettement séparés entre eux, et les faisceaux uniquement libériens montrent leur absolue indépendance. Ces derniers sont parfois en aussi grand nombre que les faisceaux complets, quelquefois même, ils sont plus nombreux qu'eux.

Séparant les faisceaux libéro-ligneux complets, et les reliant par leur partie vasculaire, se trouvent des arcs d'un tissu de cellules polyédriques en voie de cloisonnement actif. Ce tissu s'étend aussi à travers les faisceaux libéro-ligneux les moins riches en éléments et dont le bois et le liber sont encore assez écartés l'un de l'autre. Ce tissu forme ainsi une sorte d'anneau à l'extérieur duquel sont placés tous les faisceaux libériens et reliant complètement tous les faisceaux vasculaires depuis leur pointe interne jusqu'au liber. Dans l'intérieur des faisceaux libéro-ligneux cet anneau est engendré par le procambium primitif, entre ceux-ci il est formé par le parenchyme des rayons médullaires; ces rayons ne conservent par conséquent leur constitution de cellules allongées et amylières qu'entre les faisceaux libériens. Les cellules de ce tissu lignifient peu à peu leurs membranes et bientôt est ainsi constitué l'anneau scléreux qui est l'un des caractères importants des grandes Cuscutées.

Moelle. — La moelle est formée de cellules dont le diamètre, comme dans le cas ordinaire, augmente de la périphérie au centre. D'abord polyédriques, elles vont en s'arrondissant de plus en plus, laissant entre elles de petits méats.

Coup d'œil d'ensemble. — Nous sommes ainsi arrivés à la structure typique de la tige adulte des grandes Cuscutes, que la fig. 11, dessinée à la chambre claire représente dans ses parties essentielles.

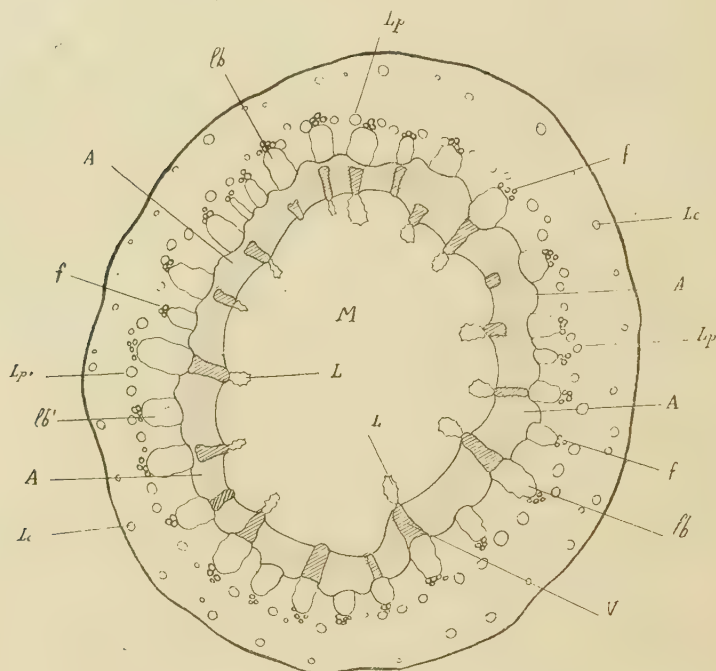


FIG. 11. — *C. Japonica*. Structure d'une tige adulte de grosseur moyenne; les parties principales sont seules représentées. *Lc*, laticifères corticaux; *Lp*, laticifères péricycliques; *f*, faisceaux de fibres péricycliques; *lb*, faisceaux libériens; *V*, faisceaux vasculaires; *A*, anneau scléreux; *L*, lacunes; *M*, moelle. Gr. 35.

Dans le parenchyme cortical et vers la périphérie sont épars les laticifères corticaux, *Lc*. Vers les faisceaux libériens l'on voit les laticifères dont nous venons d'étudier l'origine péricyclique, *Lp*. En face des faisceaux libériens se trouvent des petits faisceaux de fibres péricycliques, *f*. Les faisceaux libéro-ligneux sont reliés entre eux par l'anneau scléreux, *A*. Cet anneau est limité, à sa périphérie, par une série d'arceaux tournant leur concavité vers l'extérieur et contre lesquels s'appuient les faisceaux libériens. En *L*, on voit les lacunes

internes. Entre les faisceaux libéro-ligneux on remarque un certain nombre de faisceaux uniquement libériens *lb'*, situés en dehors de l'anneau scléreux. Si l'on considère les faisceaux vasculaires, on voit que quelques-uns occupent toute la largeur de l'anneau scléreux, le traversant ainsi complètement; que d'autres, au contraire, n'arrivent pas jusqu'à son bord extérieur. Le nombre des faisceaux uniquement libériens est très variable, et dépasse quelquefois celui des faisceaux complets. Pour ne citer que quelques cas : une coupe contenant 19 faisceaux complets en présentait 23 incomplets; une autre coupe, avec 16 faisceaux complets en contenait 13 incomplets; une autre possédait 17 faisceaux complets et 14 incomplets, etc.

L'anneau scléreux est complètement lignifié avant la formation complète des fibres ligneuses péricycliques; jusqu'au moment où les fibres sont complètement différenciées, l'on peut suivre encore, avec un peu d'attention, la ligne de l'endoderme et celle du péricycle. La lignification définitive des fibres est le dernier terme de la différenciation totale de la tige; on peut prendre même cette lignification définitive comme le critérium de l'achèvement de la structure primaire des grandes Cuscutées.

C'est cet état de structure adulte que les observateurs antérieurs ont seul examiné dans les quelques grandes espèces qu'ils ont étudiées. A ce moment, l'endoderme et le péricycle ne sont plus reconnaissables; les laticifères corticaux et péricycliques s'observent assez difficilement, et seuls ressortent avec netteté ceux qui, peu déformés, ont conservé un peu de leur contenu; leur origine, comme celle des autres régions de la tige, est entièrement effacée. La description de la tige donnée jusqu'ici était donc insuffisante.

Liber intra-scléreux. — Dans les tiges les plus vigoureuses, vers les nœuds, au point où va naître la stèle de ramification et au moment de l'activité cellulaire qui donnera naissance à l'anneau scléreux de cette stèle, il n'est pas rare de trouver des îlots de liber englobés dans la masse de cet anneau naissant et devenant définitivement des îlots libériens intra-scléreux. Vers la partie S (fig. 12), et dans les angles *a* et *b*, les becs des arceaux de l'anneau scléreux, par suite de la courbure que prend en ces points l'anneau de cette stèle naissante, arrivent à se réunir et à englober le faisceau libérien qui était primitivement adossé à leur cavité. Parfois, deux faisceaux libériens voisins peuvent être ainsi englobés en un même îlot. Ce

trajet du faisceau libérien dans une gaine scléreuse est ordinairement assez court; avant son arrivée dans la branche nouvelle, il est

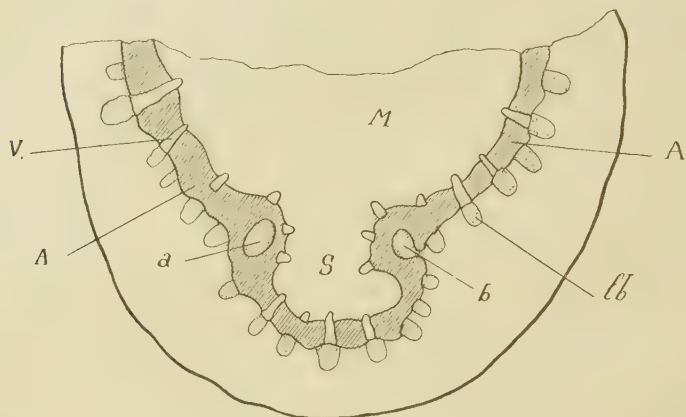


FIG. 12. — *C. Japonica*. Fragment d'une section transversale pratiquée dans une tige, un peu au-dessous d'un nœud. A, anneau scléreux; *a*, *b*, liber intra-scléreux; *l*, *b*, faisceaux libériens; *v*, faisceaux vasculaires; S, formation de la stèle de ramification. Gr. 95.

remis en liberté. En effet, dans la région située au-dessus du niveau marqué dans la figure qui précède, lorsque la stèle axillaire est presque formée et que son anneau va se fermer, les deux étranglements *a* et *b* s'évasent et mettent en liberté l'îlot de tubes criblés qui était emprisonné un peu plus bas.

D. — Structure secondaire.

Koch signale simplement en quelques mots que le *C. monogyna* présente quelques traces d'activité cambiale. Les formations secondaires ont, comme nous allons le voir, une importance plus grande, que la récente étude de Max. CORNU sur le *C. Lehmannianna*, à déjà mise en lumière. Ces formations secondaires apparaissent dans leur plus large épanouissement dès que la tige dépasse quatre ou cinq millimètres de diamètre, quoique des tiges plus minces puissent parfois posséder des formations aussi importantes.

L'activité cambiale commence dans des arcs générateurs intralibériens, avec une marche très inégale. Un ou deux arcs seulement

entrent d'abord en jeu, quelquefois à l'intérieur de simples faisceaux incomplets; puis, peu à peu, l'activité génératrice s'étend à tous les arcs intra-libériens. Il résulte de là un fonctionnement inégal des arcs générateurs des divers faisceaux; ici ce fonctionnement est actif, là il est faible, de sorte que les formations secondaires des divers faisceaux ont une importance variable. Comme d'habitude, il se produit en direction centripète de nouveaux tubes criblés, et en direction centrifuge de nouveaux vaisseaux. Les faisceaux uniquement libériens, deviennent à la fin des faisceaux complets dans lesquels le liber est primaire et secondaire, et le bois, simplement secondaire.

Les vaisseaux secondaires se forment en files radiales, augmentant le faisceau vasculaire primitif en dehors de l'anneau scléreux. Le nombre des files radiales de chaque faisceau est variable; les plus gros faisceaux en ont cinq ou six, parfois davantage, les plus petits n'en ont qu'une seule. Dans chaque file il y a aussi un plus ou moins grand nombre d'éléments; les plus grandes peuvent en contenir une dizaine. Ces files radiales vasculaires ne sont pas toujours continues; il n'est pas rare de trouver dans quelques-unes d'entre elles, deux, trois ou quatre cellules à membranes cellulósiques formant aussi de petits îlots parenchymateux au sein du bois secondaire. Beaucoup de ces faisceaux secondaires continuant les faisceaux primitifs, ne sont pas directement accolés contre ces derniers ou contre l'anneau scléreux, ils en sont séparés par une assise de cellules à membranes minces analogues aux précédentes. Nous verrons dans un autre chapitre que ces cellules font partie d'un appareil spécial, très intéressant.

Pour pouvoir suivre l'accroissement diamétral de la tige provoqué par les arcs générateurs intra-libériens, les cellules des rayons inter-libériens s'allongent, parfois d'une manière assez considérable. Si cet accroissement s'accroît, ces cellules se cloisonnent tangentiellement et les segments ainsi formés continuent à croître dans le sens radial.

L'anneau scléreux ne subit, pour le moment du moins, aucune modification; mais si le diamètre de la tige augmente encore, quelques cellules sclérifiées formées dans les rayons inter-libériens viennent s'ajouter à cet anneau et accroître sa largeur. Ça et là, même, des arcs scléreux assez épais, ainsi formés, viennent augmenter l'anneau primitif. Ces cellules scléreuses surajoutées, différent

des cellules de l'anneau scléreux proprement dit par leur forme, leurs dimensions et les sculptures de leurs membranes; elles possèdent, avec la lignification en plus, les caractères des éléments parenchymateux des rayons.

Dans quelques régions de certaines tiges, les plus favorisées sans doute par la nutrition, l'activité cambiale acquiert une extension plus grande. De nouveaux arcs générateurs s'installent à travers les rayons inter-libériens, venant çà et là rejoindre les arcs générateurs des faisceaux; quelquefois même tous ces arcs générateurs radiaux et fasciculaires se réunissent en une assise génératrice presque continue. Dans quelques rayons, cette assise produit un nouveau faisceau libéro-ligneux, complètement secondaire, dans d'autres, un faisceau secondaire uniquement libérien; mais dans la plupart des rayons il se forme simplement un parenchyme secondaire destiné à accroître le rayon primitif.

Dans la structure primaire, l'appareil libérien est plus développé que l'appareil vasculaire; dans la structure secondaire, la balance s'établit, à peu près, entre les deux appareils.

Aucune formation secondaire importante ne se produit dans l'écorce. Cette zone suit l'extension de la tige provoquée par le cylindre central, par la segmentation de quelques cellules, mais aucune activité péridermique n'a lieu. Les formations secondaires du parenchyme cortical se réduisent à des sclérites provenant de la lignification de cellules primitives. Ce sont des éléments de soutien, de forme régulière, qui occupent généralement la périphérie de l'écorce et quelquefois l'écorce interne et même l'endoderme. A ce moment, l'endoderme a perdu sa différenciation, mais si l'on a suivi son évolution, on peut quelquefois le reconnaître, par places, par son contenu amylofère supérieur à celui des autres cellules corticales. Dans chaque espèce, ces formations ligneuses de soutien, semblent varier avec certaines conditions physiologiques encore indéterminées.

La moelle, dans les espèces où elle ne se sclérifie pas entièrement, présente à l'époque secondaire quelques modifications qui consistent dans l'épaississement de quelques cellules et la formation de quelques sclérites.

La fig. 2, Pl. VI, représente un fragment de tige du *C. Japonica*, de grosseur moyenne, à la période secondaire. La fig. 6,

Pl. xvi, représente, au même état, un fragment de tige du *C. Lehmannianna*.

Dans certaines tiges très robustes comme on en trouve dans le *C. Japonica*, surtout dans les régions haustoriales et à leur voisinage, la structure est encore modifiée par un autre phénomène secondaire important. D'autres cellules entrent en jeu pour favoriser l'accroissement diamétral de la tige, et aussi pour permettre à celle-ci de suivre l'extension due aux arcs générateurs libéro-ligneux. Les cellules de l'anneau scléreux, dont les membranes dans certaines espèces sont assez épaissies, restent très longtemps vivantes ; celles qui bordent les faisceaux vasculaires le restent toujours. A un certain moment, ces dernières entrent en segmentation et produisent autour des faisceaux vasculaires un parenchyme à membranes minces et à riche contenu protoplasmique. Cette prolifération autour des faisceaux ligneux s'étend peu à peu sur toute l'étendue de la section de la tige, fragmentant l'anneau scléreux et isolant les faisceaux libéro-ligneux. Cette activité génératrice qui se produit ainsi dans l'anneau scléreux acquiert par places une grande intensité. En certains endroits, en effet, les segments de l'anneau scléreux disparaissent complètement ; les cellules primitives de ces fragments devenant activement vivantes, résorbent entièrement leurs épaississements scléreux et se cloisonnent avec énergie. Dans quelques coupes, l'anneau scléreux disparaît presque en entier, laissant à sa place un tissu de cellules polyédriques à cloisons cellulósiques, rappelant, par leur forme, les cellules primitives ; au sein de ce tissu, quelques îlots épars de cellules scléreuses sont les seuls témoins de l'ancien anneau.

La fig. 13, dessinée à la chambre claire, dans ses détails principaux, montre une tige de *C. Japonica* parvenue à cet état supérieur de différenciation. L'anneau A est fragmenté, surtout sur le côté droit de la figure, de nombreux faisceaux libéro-ligneux sont isolés. Suivant leur constitution, ces faisceaux sont isolés de diverses manières. Le faisceau 1 est complètement isolé dans son ensemble. Le faisceau 2 est simplement détaché de l'arc scléreux contre lequel il était adossé ; ce mode d'isolement précède même la plupart du temps la fragmentation de l'anneau. Le faisceau 3 est complètement isolé et, de plus, le bois primaire est séparé du bois secondaire. Dans d'autres faisceaux, comme 4, le bois primaire s'est isolé en

dedans de l'anneau, le reste du faisceau libéro-ligneux s'est isolé à l'extérieur.

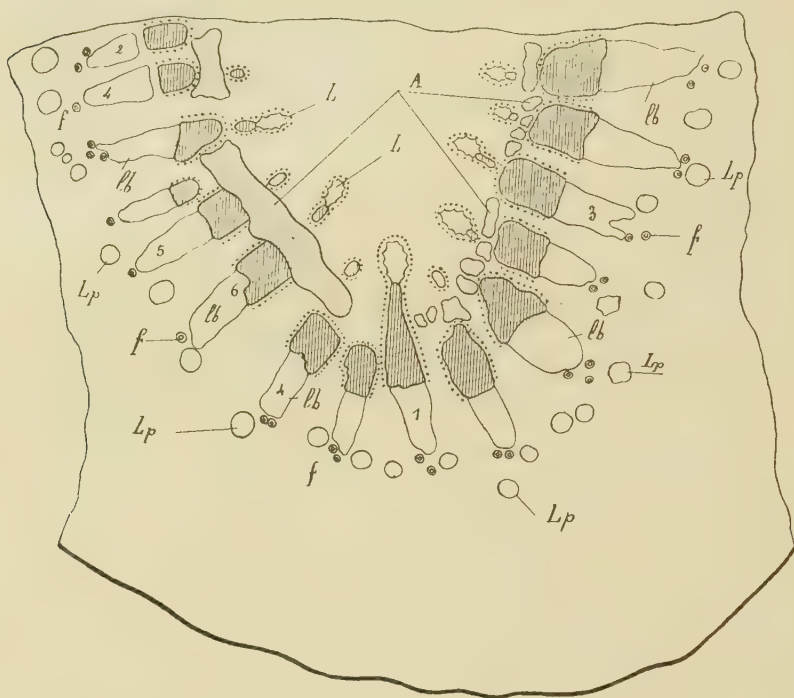


FIG. 13. — *C. Japonica*. Fragment d'une section transversale d'une des plus grosses tiges à l'état le plus avancé de la période secondaire. *Lp*, laticifères péricycliques; *f*, fibres péricycliques; *lb*, faisceaux libériens; *A*, anneau scléreux fragmenté; *L*, lacunes, autour des faisceaux vasculaires et des lacunes, une ligne pointillée figure la gaine nourricière. G. 35.

A cette période, la moelle elle-même prend une certaine part à l'accroissement de la tige. Les cellules pérимédullaires donnent quelques segments vers l'intérieur; autour de la pointe interne des faisceaux vasculaires et de leur lacune, les cellules médullaires s'allongent et se cloisonnent. Si l'accroissement devient trop considérable, les tissus de la moelle centrale se déchirent, et la tige se creuse par places de vastes lacunes médullaires axiales.

Le tissu nouveau formé par l'activité de l'anneau scléreux est composé de cellules qui ont la même forme, la même taille, que les cellules de l'anneau primitif et qui ne diffèrent de ces dernières que

par la lignification des membranes. Si ses membranes se lignifiaient, le nouveau tissu constituerait un anneau scléreux secondaire complet. Dans nos climats où la saison froide vient de bonne heure mettre un terme à la végétation de la plante parasite, les membranes de cet anneau secondaire restent cellulósiques quoique un peu épaissies. Peut-être, dans les climats d'origine, les plus grosses tiges présentent-elles la différenciation scléreuse complète. Une organisation aussi avancée de la tige se rencontre surtout dans le *C. Japonica* qui est l'espèce la plus élevée du groupe des Monostylées, ainsi que nous le verrons plus loin par d'autres caractères. Les tiges de cette espèce peuvent atteindre un diamètre de 7 ou 8 millimètres dans certaines régions.

Dans l'écorce, obligée de suivre l'accroissement intérieur, les cellules grandissent et çà et là se cloisonnent. Il en est de même dans la région péricyclique ; je donne ce nom au tissu non délimité, confondu avec le parenchyme cortical, et formé par le péricycle régulier primitif qui, ainsi que nous le savons, a depuis longtemps perdu son caractère.

Lors de la structure primitive, les laticifères, surtout ceux du péricycle, ressortaient clairement par leurs proportions relatives parfois très grandes ; nous les avons vus s'effacer peu à peu, et se confondre avec les cellules ambiantes pendant la période de structure primaire ; lorsque la structure secondaire est un peu avancée, ils redeviennent visibles par un phénomène de comparaison inverse du phénomène primitif. Les laticifères, en effet, ne croissant plus en diamètre depuis le début, finissent par être entourés d'une rosette de cellules parfois très grandes, leur faisant souvent une élégante bordure. De tels laticifères se remarquent dans la fig. 2, Pl. VI, *Lp* ; dans ce fragment de tige ils sont lignifiés, selon une de leurs propriétés que nous étudierons dans un autre chapitre.

Liber intra-ligneux. — Nous avons remarqué pendant la période primaire la formation d'îlots libériens intra-scléreux. Il se forme aussi des îlots secondaires de liber englobés dans du bois secondaire. Ces îlots secondaires libériens intra-ligneux, que j'ai observés seulement dans les grosses tiges du *C. Japonica* se produisent surtout près des nœuds, lorsque l'assise génératrice fonctionne avec sa plus grande intensité et à travers les rayons inter-libériens. Nous avons vu plus haut que cette intensité le long

d'un arc même assez court de l'assise génératrice est très variable ; c'est la cause de ces formations libériennes intra-ligneuses. Si dans un faisceau libéro-ligneux, l'arc générateur ralentit son fonctionnement pendant que les arcs générateurs des faisceaux adjacents fonctionnent plus activement, il s'en suit que, à droite et à gauche du liber du faisceau médian, se forment des couches vasculaires. A un certain moment, les deux arcs générateurs latéraux se rejoignent au-dessous du liber médian, et continuant à fonctionner, produisent du bois au-dessous de ce liber qui est définitivement isolé dans un cercle ligneux.

Le phénomène s'observe, plus fréquemment, dans un seul même faisceau libéro-ligneux. Dans ce faisceau, l'arc générateur se met à fonctionner irrégulièrement avec une intensité maxima vers ses extrémités. Il se produit ainsi un arceau de bois, entourant en haut et latéralement, du liber. Peu à peu les deux extrémités de l'arc générateur se rejoignent et continuent à produire du bois normalement, enclavant définitivement un îlot de tubes criblés. Ce phénomène est comparable, dans ses proportions restreintes, à celui qui se passe dans quelques plantes comme les *Strychnées*.

Lacunes internes. — Nous avons vu des lacunes se former à la pointe interne des faisceaux vasculaires dès le premier âge de la tige. Par la suite, ces lacunes s'accroissent et acquièrent parfois d'assez grandes dimensions. Les lacunes les plus grandes se trouvent généralement à la pointe des faisceaux foliaires médians. Ces lacunes, formées par dissociation, sont analogues à celles que l'on observe dans de nombreuses plantes, comme les *Joncacées*, les *Alismacées*, les *Prêles*, etc. Dans le premier âge de la tige, pendant la dissociation qui amène la formation de la lacune, quelques vaisseaux annelés ou spiralés s'isolent dans la cavité. Pendant la croissance intercalaire de la tige, les vaisseaux primitifs bordant la cavité, s'allongent considérablement, les spires des trachées deviennent de plus en plus lâches, les anneaux de plus en plus écartés. Il arrive même que les vaisseaux ne peuvent plus suivre l'accroissement intercalaire de la tige ; leur membrane s'étire, devient de plus en plus mince et enfin se rompt ; les anneaux s'isolent alors dans la lacune et les spires s'y déroulent. Parfois, tous ces épaississements se résorbent et les vaisseaux de bordure disparaissent sans laisser de trace. De petits faisceaux vasculaires peuvent même

disparaître ainsi en entier et leur existence passée n'est plus attestée que par une lacune isolée, vers la périphérie de la moelle.

MAX. CORNU (1) pense que la présence des quelques faisceaux incomplets libériens qu'il a observés dans le *C. Lehmanniana* peut être attribuée à une telle disparition de faisceaux vasculaires qui se serait opérée sans même laisser de lacune. Je puis dire que la disparition complète d'un faisceau vasculaire primitif et de sa lacune est un cas très exceptionnel. Il y a cependant un petit nombre de faisceaux non pourvus de lacune qui, disparaissant, pourraient produire des faisceaux uniquement libériens ; mais ce cas aussi est rare, et, de plus, lorsqu'un faisceau vasculaire primitif disparaît, on trouve généralement, en face, du liber, et dans l'anneau scléreux quelques vaisseaux plus ou moins apparents. L'auteur précédent n'a examiné que la structure adulte de l'espèce considérée ; à cet état, on ne peut se rendre compte de l'origine des faisceaux incomplets, libériens. Nous avons étudié plus haut cette origine, nous ne pourrions en avoir l'explication que dans l'un des chapitres suivants.

E. — Anatomie comparée.

Maintenant que la structure générale de la tige des Monostylées nous est connue, nous allons étudier les détails de la structure de ses diverses régions dans les différentes espèces de ce groupe.

Épiderme. — L'épiderme est constitué par des cellules allongées, dont les parois longitudinales forment des lignes à peu près parallèles et souvent assez régulièrement espacées. Les parois transversales sont plus ou moins horizontales. Dans les pédicelles floraux et les axes des grappes florales, les cellules sont plus courtes que dans la tige ordinaire et deviennent même isodiamétriques. Dans ces régions, elles présentent des stries superficielles très prononcées et sont légèrement papilleuses car leur membrane extérieure s'évase, en son centre, en une petite verrue émoussée.

L'épiderme est recouvert d'une cuticule plus ou moins épaisse suivant les espèces (fig. 4 et 5, Pl. VI, *C. Japonica* et *C. monogyna*).

(1) MAX. CORNU. *Loc. cit.*

En coupe transversale la cuticule adulte a la forme d'un fer à cheval, et intéresse une portion plus ou moins longue des cloisons radiales, formant ainsi des sortes de piliers cutinisés. Dans le *C. Japonica* le *C. exaltata* et le *C. cassythoides*, ces piliers traversent parfois toute la cloison radiale. Dans le *C. monogyna*, le *C. Lupuliformis* et le *C. reflexa*, ces piliers sont courts, pénétrant faiblement dans la portion médiane des cloisons radiales. La couche extérieure de la cuticule se détache parfois vers les cloisons radiales, laissant ainsi en face de ces cloisons des petits méats (fig. 5, Pl. VI, *C. monogyna*). Dans le *C. Timorensis* la cuticule est moyennement épaisse et régulièrement étendue sur la surface de l'épiderme. La cuticule se colore rarement par la phloroglucine et l'acide chlorhydrique; lorsqu'elle est épaisse cependant, comme dans le *C. monogyna* et le *C. Japonica*, elle se colore, par ce réactif, en jaune-orange. Elle se colore toujours fortement par les couleurs d'aniline. Les cellules épidermiques tout entières, dans les tiges les plus grosses et les plus âgées, prennent un certain épaississement, et alors se colorent fortement par les réactifs.

Dans toutes les grandes Cuscutes, les stomates forment un appareil aérifère important. On les trouve sur toute la tige, et avec le plus d'abondance dans le voisinage des nœuds et des fleurs, et sur les axes floraux. Sur 24 millimètres carrés d'épiderme d'axe floral du *C. Japonica* on en compte souvent une trentaine; sur la tige ordinaire le même nombre est contenu sur une surface de 45 millimètres. Le stomate est formé par une cellule épidermique qui devient directement sa cellule-mère. Les cellules épidermiques voisines se découpent plusieurs fois autour de la cellule stomatique par des cloisons courbes, de sorte que le stomate se trouve, à la fin, entouré d'une rosette de cellules annexes plus ou moins rayonnantes (fig. 6 et 7, Pl. VI). Le stomate est fendu presque toujours longitudinalement; en général, il est allongé; dans les axes floraux il est presque arrondi, découpé qu'il est dans une cellule quadrangulaire à peu près isodiamétrique.

Les stomates sont abondants dans le *C. Japonica* et le *C. exaltata*; ils le sont moins dans le *C. monogyna* et le *C. Lehmanniana* et un peu moins encore dans le *C. Lupuliformis*; dans tous les cas, leur nombre est assez grand pour que leur présence ne puisse pas être considérée comme rare, ainsi que l'ont fait la plupart des auteurs jusqu'à présent.

Ainsi que nous l'avons vu précédemment, le stomate occupe, en général, sur la tige contenant de la matière colorante, le centre d'un petit îlot épidermique coloré en rouge plus vif que le fond général de l'épiderme. Souvent, il est porté au sommet d'une petite verrue épidermique, formée par le cloisonnement plusieurs fois répété des cellules qui entourent la cellule-mère stomatique. Dans certaines régions de la tige, comme les nœuds, les axes floraux, les portions âgées, les spires haustoriales, ces verrues stomatifères sont parfois si nombreuses et si proéminentes qu'elles donnent à la tige un aspect très rugueux. La fig. 7, Pl. VI, montre une de ces verrues dans le *C. Japonica*, la fig. 8 (même Pl.) en représente le sommet en coupe transversale. Cet épiderme rugueux ne constitue pas un caractère spécifique; toutes les espèces le présentent plus ou moins et son développement est irrégulier, non seulement dans une même espèce mais encore sur un même individu. Ce développement semble dû à certaines influences physiologiques encore inconnues.

Parenchyme cortical. — Dans les plus grosses tiges, le parenchyme cortical se compose de dix ou douze assises irrégulières. Vers la périphérie, les cellules sont étroites et longues, à noyaux fusiformes; à mesure qu'on avance vers le centre, elles deviennent plus courtes et plus larges, avec un noyau de plus en plus renflé et quelquefois rond.

Les cellules corticales sont munies de ponctuations rondes ou allongées dans le sens transversal, quelquefois assez grosses comme dans le *C. Lehmanniana* et le *C. Japonica*, où, sur les sections des membranes, elles dessinent des renflements en grains de chapelet. Dans les tiges adultes, les membranes sont cellulodiques mais plus ou moins épaissies, aussi se colorent-elles quelquefois d'une manière assez intense par le vert d'iode et le bleu de méthylène. Dans le *C. monogyna* les membranes sont généralement moins épaisses que dans le *C. Lehmanniana* et moins colorables par les réactifs. Avec l'âge, quelques cellules périphériques se subérisent et se colorent alors par la phloroglucine chlorhydrique; dans les plus vieilles tiges on observe parfois une légère subérisation des membranes sur une assez grande étendue de l'écorce.

Ainsi que je l'ai dit plus haut, des sclérites se forment quelquefois dans l'écorce, et cette formation paraît soumise à quelque influence

physiologique que je ne puis encore préciser. Ces organes proviennent de la lignification de cellules parenchymateuses ordinaires ; ils sont généralement périphériques et irrégulièrement localisés, mais on en trouve aussi dans toutes les régions de l'écorce. J'ai observé quelques portions de tiges du *C. monogyna*, dans lesquelles l'écorce était entièrement parsemée de sclérites. Dans la partie de l'écorce qui entoure les suçoirs, se forment, d'une manière isolée, de telles cellules ligneuses de soutien ; cette seconde formation n'a pas le caractère accidentel de la première, et elle est assez fréquente.

Péricycle. — Dans la tige adulte le péricycle est peu ou pas reconnaissable, mais nous savons qu'il est représenté par les laticifères et par les faisceaux de fibres lignifiées placés en face des faisceaux libériens. Nous parlerons plus loin, d'une manière spéciale, des laticifères.

Dans un même individu et dans un même ilot fibreux, les fibres sont de longueurs et épaisseurs diverses.

Les plus petites qui ont de un à deux millimètres de longueur, sont les plus larges ; les plus longues dépassent parfois deux centimètres et sont les plus étroites. Le nombre des fibres dans chaque paquet prélibérien n'est jamais considérable ; le *C. Timorensis* et le *C. Lupuliformis* me semblent être les espèces dans lesquelles les faisceaux fibreux sont les plus petits, ils ne contiennent guère que deux ou trois fibres, en général. Dans un même individu, la grosseur des faisceaux fibreux péricycliques est très variable. Dans les fragments de tiges du *C. Japonica* et du *C. Lehmanniana* que je représente (fig. 2, Pl. VI ; fig. 6, Pl. XVI), ces faisceaux prélibériens possèdent un très petit nombre de fibres, alors que dans d'autres régions, même assez voisines, ils peuvent contenir jusqu'à une dizaine d'éléments. Dans le *C. Japonica* et le *C. Lehmanniana* les fibres sont épaisses, à section ovoïde, et à lumen assez étroit ; dans le *C. monogyna* leur section est plus ronde, leur lumen plus large, en général. Dans le *C. reflexa* les fibres possèdent souvent une section polyédrique et un large lumen.

Les fibres ne sont pas aussi lignifiées que les membranes de l'anneau scléreux ; elles se colorent en rose sous l'action de la phloroglucine et de l'acide chlorhydrique tandis que les cellules de l'anneau se colorent en beau rouge. Traitées par le chloroiodure de zinc, elles deviennent bleues sous l'action de l'acide sulfurique.

Les fibres sont généralement terminées en biseau ou en pointe, quelquefois cependant, surtout dans les axes floraux, elles sont à terminaisons bifurquées ou plus ou moins rameuses. Dans les axes floraux, le nombre des fibres des faisceaux prélibériens diminue de plus en plus, et souvent même elles ne forment plus de faisceaux. Elles sont alors disposées en cercle, espacées entre elles par quelques cellules de parenchyme. Dans ce cas, généralement, le diamètre des fibres devient plus considérable, leur lumen est large, et leur section plus ou moins polyédrique.

Faisceaux vasculaires. — Nous ferons plus loin, dans un chapitre spécial, une étude de l'appareil libérien.

Les faisceaux ligneux sont uniquement composés de vaisseaux, ce sont donc à proprement parler des faisceaux vasculaires.

Dans une même section de tige, les faisceaux vasculaires offrent une importance variable : dans quelques-uns, le bois primaire traverse entièrement l'anneau scléreux et, vers la moelle, se termine contre une grande lacune ; dans d'autres, le bois primaire est formé d'un petit faisceau enclavé dans le bord interne de l'anneau scléreux ; dans d'autres encore, il est formé d'un petit faisceau enclavé dans le bord externe. Le bois secondaire est toujours situé à l'extérieur de l'anneau scléreux.

Pendant toute la période primaire, l'appareil libérien a un développement plus considérable que l'appareil vasculaire. Dans un même faisceau, le liber l'emporte, en général, sur le bois, et, en outre, nous savons qu'un certain nombre de faisceaux incomplets libériens sont interposés entre les faisceaux complets. Pendant la période secondaire, presque tous les faisceaux deviennent complets et l'appareil vasculaire arrive à égaler et même à dépasser l'importance de l'appareil libérien.

Les vaisseaux sont disposés en files radiales dont le nombre, dans chaque faisceau, varie suivant la grosseur des tiges. C'est surtout dans les formations secondaires que cet ordre radial est bien net (fig. 2, Pl. VI ; fig. 6, Pl. XVI). Les plus gros faisceaux que j'ai rencontrés appartenaient au *C. Lehmanniana* et au *C. Japonica* ; ils contenaient jusqu'à six ou sept files radiales dont quelques-unes pourvues d'une douzaine de vaisseaux.

Les premiers vaisseaux formés sont spiralés ou annelés. Les vaisseaux qui suivent et qui sont contenus dans la partie du faisceau

qui traverse l'anneau scléreux, possèdent des sculptures variées ; leurs membranes présentent toutes les transitions entre les épaississements largement rayés et réticulés, et les ponctuations simples, rondes ou elliptiques. Dans presque toutes les espèces, j'ai observé des vaisseaux scalariformes, à une seule rangée de barreaux ou à deux, et des vaisseaux à ponctuations aréolées. Les vaisseaux secondaires, généralement plus courts que les primaires et situés en dehors de l'anneau scléreux, sont souvent ponctués et aréolés dans le *C. Lehmanniana*, rayés et scalariformes dans le *C. Japonica*. Les plus extérieurs sont presque toujours des éléments courts ou trachéides, analogues aux éléments vasculaires des suçoirs et sont destinés, du reste, à être reliés avec ces derniers éléments.

Dans les axes floraux, le système libéro-ligneux offre un aspect un peu différent de celui de la tige ordinaire. Il se compose d'un cercle de faisceaux longs et étroits qui ont la forme de simples bandes rayonnantes. Le bois est constitué parfois, dans un faisceau, d'une seule file radiale de six ou sept vaisseaux. Les vaisseaux ponctués sont moins abondants dans les axes floraux que dans les tiges végétatives.

Dans toutes les espèces, les vaisseaux primaires ou secondaires sont des vaisseaux fermés. Les vaisseaux ouverts sont exceptionnels.

Anneau scléreux. — Jusqu'ici, j'ai nommé anneau scléreux le tissu de cellules à membranes lignifiées qui relie entre eux les faisceaux vasculaires. A proprement parler, ce tissu constitue une gaine périmédullaire ; je lui conserverai cependant le nom d'anneau scléreux, qui rappelle simplement la section transversale de la gaine, parce qu'il offre, je crois, plus de commodité aux diverses descriptions.

Dans les tiges les plus grosses, l'anneau scléreux se compose de sept ou huit assises irrégulières de cellules allongées, à sections généralement polyédriques, terminées en biseaux ou par des cloisons plus ou moins horizontales. Dans les tiges de grosseur moyenne il n'y a que trois ou quatre assises ; c'est dans le *C. Lupuliformis* que j'ai rencontré les anneaux les plus étroits. Les cellules scléreuses laissent entre elles de petits méats et vont en augmentant de diamètre, de la périphérie au centre ; les plus longues occupent la partie médiane de l'anneau, à partir de là, elles se raccourcissent à mesure qu'elles se rapprochent des deux bords. Vers le bord

interne les membranes s'amincissent peu à peu, et la structure des cellules de l'anneau se rapproche progressivement de celle des cellules de la moelle.

La phloroglucine chlorhydrique colore en rouge les membranes scléreuses mais d'une teinte moins vive que celle des vaisseaux. Dans l'épaisseur de la membrane, la teinte va en diminuant de dehors en dedans, allant du rouge vif au rose clair, les couches internes ne se colorent même pas. Traitée par l'iode et l'acide sulfurique, la membrane gonfle considérablement, les couches externes se colorent en jaune, et les couches internes prennent une coloration bleue dont l'intensité va en croissant vers l'intérieur. On voit donc que la lignification de la membrane est incomplète et qu'elle décroît à partir des couches externes : les couches les plus internes restent cellulodiques. Les membranes les plus épaisses se rencontrent dans le *C. Lehmanniana* et le *C. monogyna*.

Les membranes de toutes ces cellules scléreuses sont ponctuées. Les punctuations sont diverses et m'ont paru avoir une certaine fixité dans chaque espèce ; peut-être pourraient-elles entrer, dans une certaine mesure, en ligne de compte dans les caractères anatomiques spécifiques de quelques grandes Cuscutées. Les *C. Japonica*, *Timorensis*, *monogyna*, *cassythoides* et *Lupuliformis* présentent ce genre de punctuations dites *tournantes* ; ces punctuations sont assez petites. Dans le *C. reflexa* les punctuations sont aréolées ; l'aréole est longue, étroite et elliptique. Dans le *C. exaltata* et le *C. Lehmanniana* ce sont des punctuations ordinaires ; dans la première espèce, elles sont petites, nombreuses et rondes ; dans la seconde espèce, elles sont elliptiques et obliquement orientées dans un même sens. L'anneau du *C. Lehmanniana* présente, en outre, un caractère qui, à lui seul, pourrait suffire à définir anatomiquement l'espèce : les membranes sont plus épaisses et plus ligneuses que dans les autres espèces, les cellules sont relativement courtes, leur section longitudinale a une forme irrégulière, elles sont fortement emboîtées les unes dans les autres. Dans les autres espèces, les cellules scléreuses ont davantage l'aspect de longs tubes réguliers accolés les uns contre les autres.

L'anneau scléreux existe aussi dans les axes floraux mais avec un autre caractère, et son importance va en diminuant à mesure que l'on approche des fleurs. Les éléments sont plus courts et de moins en moins nombreux ; vers les pédicelles, l'anneau n'existe

plus, il n'est plus représenté çà et là que par quelques cellules scléreuses isolées, situées entre les faisceaux vasculaires, dans les rayons. Quelquefois une seule cellule scléreuse, placée entre deux faisceaux de bois, représente dans cette région l'anneau disparu. Les dernières cellules scléreuses ont l'aspect de simples sclérites, leurs ponctuations sont elliptiques. Dans les parties les plus minces de la grappe florale, toute trace d'anneau scléreux disparaît.

Moelle. — Dans toutes les espèces, la moelle est bien développée. Elle peut servir à la division en deux sections du groupe des Monostylées. Dans quelques espèces, en effet, elle reste toujours cellulosique; dans d'autres, elle se sclérifie.

La moelle est cellulosique dans les *C. Japonica*, *Lupuliformis*, *exaltata* et *reflexa*; elle est sclérifiée dans les *C. monogyna*, *cassythoides*, *Timorensis* et *Lehmanniana*.

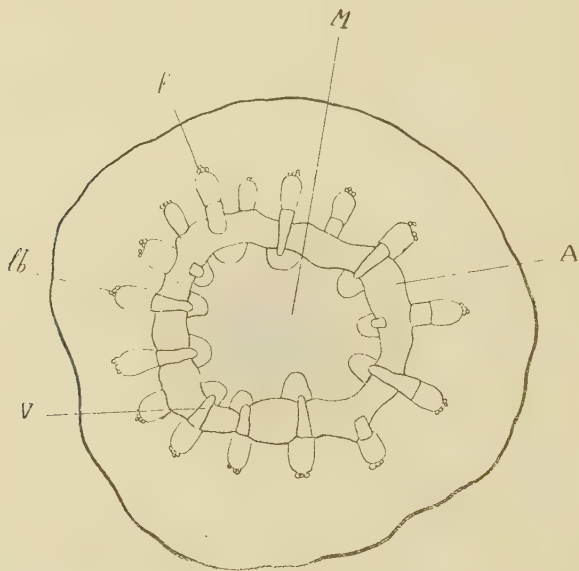


FIG. 14. — *C. Lehmanniana*. Section transversale d'une tige adulte de grosseur moyenne. V, faisceaux vasculaires; lb, faisceaux libériens; f, fibres péricycliques; M, moelle sclérifiée. Gr. 35.

Les cellules médullaires sont irrégulières, plus longues que larges, à petites ponctuations elliptiques ou rondes. Dans les espèces

à moelle cellulosique, il n'est pas rare, dans les tiges bien adultes, de voir çà et là quelques cellules médullaires s'épaissir et se colorer faiblement sous l'action de la phloroglucine chlorhydrique. Il se produit aussi, parfois, quelques sclérites disséminés. Les cellules précédentes, qui sont légèrement lignifiées, sont probablement une forme de passage aux cellules complètement lignifiées ou sclérites. Toutes ces formations sont des éléments de soutien.

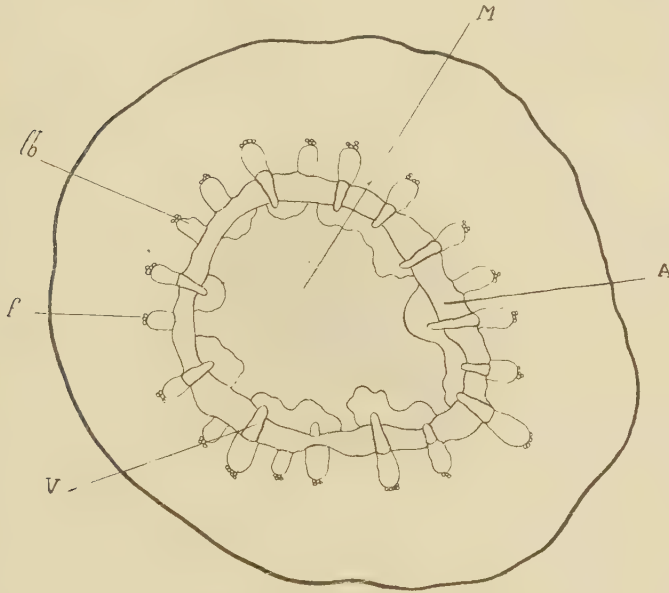


FIG. 15. — *C. cassythoides*. Section transversale d'une tige adulte. A, anneau scléreux; M, moelle sclérifiée. Gr. 35.

La sclérification de la moelle s'étend généralement du centre à la périphérie, progressant avec l'âge. Le tissu médullaire scléreux s'étend ainsi jusqu'à l'anneau scléreux qu'il vient rejoindre au moyen d'arceaux dont les bras passent entre les faisceaux vasculaires. La pointe de ces faisceaux et leur lacune, quand elle existe, plongent toujours dans un îlot cellulosique plus ou moins large (fig. 14 et 15; *C. Lehmanniana* et *C. cassythoides*). Lorsque la sclérification est complète, ce qui arrive quelquefois, elle s'étend jusqu'à l'anneau, mais cependant le faisceau vasculaire et sa lacune sont toujours séparés des cellules scléreuses par une assise cellu-

laire à parois minces qui constitue un appareil spécial intéressant, dont je parlerai dans un autre chapitre.

La sclérification de la moelle est un caractère normal dans les espèces qui la présentent, mais cette sclérification a cependant des degrés et des anomalies dus à quelque cause physiologique. C'est ainsi, que de très minces tiges de *C. monogyna* peuvent avoir une moelle entièrement sclérifiée, alors que d'autres tiges du même individu, beaucoup plus grosses, et plus âgées présenteront une sclérification médullaire moins avancée. Dans quelques tiges de la même espèce, la sclérification qui débute normalement par le centre pourra être simplement périphérique.

Lésions sur les tiges. — Une lésion, comme une piqûre, par exemple, faite dans le parenchyme cortical d'une grande Cuscuta, amène peu de changements dans l'écorce. Il en résulte seulement une légère subérisation des bords de la cicatrice. Mais une modification plus grande se produit parfois dans le cylindre central, lors même que la piqûre n'ait pas pénétré jusque là. En face du point lésé, il se forme des îlots fibreux épais. Ces fibres sont serrées, étroites et très lignifiées; en face d'un point lésé par une piqûre sur une tige de *C. Japonica*, il s'est fait un îlot de treize fibres, alors que les faisceaux péricycliques fibreux comptent normalement bien moins d'éléments. L'anneau scléreux lui-même devient plus épais en face du point blessé. Dans le même cas précédent, l'anneau scléreux s'était accru bien au delà de sa limite ordinaire vers la moelle, passant au-dessus de la pointe des faisceaux et de leur lacune, les enclavant dans des arceaux scléreux. C'était, en somme, une sclérification périphérique partielle de la moelle, en face du point blessé, dans cette espèce à moelle normalement cellulosique.

II. — TIGE DES DISTYLÉES.

A. — Origine et Structure primitive de la Tige.

Dans les Cuscuta du second groupe, toutes les diverses régions de la tige ne sont pas représentées jusqu'au sommet du point végétatif avec autant de régularité que dans les grandes espèces que nous venons d'étudier.

Si l'on examine un sommet de tige dans les *C. Epilinum*, *C. Europæa*, *C. Epithymum*, *C. Gronovii*, *C. Chinensis*, etc., on remarque les groupes d'initiales suivants (fig. 4, Pl. v ; *C. Europæa*) :

Le premier, composé de l'assise périphérique *Ep* donne, comme d'habitude, naissance à l'épiderme.

Le second, formé des deux assises sous-épidermiques, est destiné à l'écorce future. La première de ces deux assises sous-épidermiques, *Pce*, donne naissance au parenchyme cortical externe; cette assise commence à se dédoubler, très près du sommet, au-dessous de la cellule-mère sous-épidermique de la première feuille rudimentaire (fig. 8, Pl. v ; *C. Epithymum*). La seconde assise *End* se dédouble presque au même niveau et produit le parenchyme cortical interne; l'assise la plus interne, provenant de ce dédoublement, devient, immédiatement, l'endoderme. Sur des coupes axiles, on aperçoit facilement la première cellule *a* qui entre ainsi en division pour donner l'endoderme et l'écorce interne (fig. 4, Pl. v).

Au-dessous de ces deux premiers groupes, se trouve enfin un groupe *Cc* de cellules-mères destinées au cylindre central. Le péricycle se détache d'assez bonne heure, comme dans les grandes Cuscutées, mais il ne se différencie bien nettement qu'à un niveau plus inférieur. Les segments engendrés par le groupe *Cc*, sont enchevêtrés, et l'on n'y peut distinguer, comme nous l'avons fait dans le *C. Japonica*, les assises des diverses régions du cylindre central.

En résumé, la tige croît, comme dans les grandes espèces, au moyen de trois groupes superposés de cellules-mères. Les deux premiers groupes fonctionnent comme chez les Monostylées, mais le troisième groupe donne tout d'abord une segmentation confuse, au lieu de l'orientation régulière des zones initiales du cylindre central que l'on remarque dans les grandes espèces.

Dans le tissu central formé par le troisième groupe de cellules-mères, il ne tarde pas à naître des cordons procambiaux très rapprochés dans lesquels se dessinent de jeunes faisceaux libéro-ligneux. Dans le *C. Epithymum* ou le *C. Epilinum* à une assez courte distance du sommet, l'on trouve trois puis quatre faisceaux vasculaires primitifs. Ces faisceaux sont très près les uns des

autres, et il semble, au premier abord, qu'au centre de la tige il n'y ait pas de moelle ; on y distingue cependant quelques cellules qui se cloisonneront ultérieurement, et qui marquent déjà l'emplacement de la moelle. Le tissu médullaire, du reste, n'a pas l'importance qu'il possède dans les Monostylées et va désormais en se réduisant de plus en plus.

Les différentes régions de la tige commencent à être nettement différenciées un peu au-dessous du bourgeon, à un niveau où les premières feuilles rudimentaires sont bien dégagées c'est-à-dire au sommet du premier petit entre-nœud bien visible. Dès que la différenciation est un peu plus accentuée, l'on est en présence, comme dans les grandes espèces, d'une *structure primitive* qui se maintient plus ou moins longtemps, et sur une longueur de la tige plus ou moins grande. Cette structure mérite bien son nom, car au moment de la période primaire qui donne aux petites Cuscutés leur structure presque définitive, la physionomie de la tige change complètement. La structure primitive et la structure primaire offrent des aspects si dissemblables que deux coupes faites dans une même tige de *C. Europæa*, par exemple, à un niveau primitif et à un niveau adulte, semblent avoir été prises dans deux végétaux différents.

Ainsi que je l'ai dit plus haut, cette structure primitive est la même dans toutes les Cuscutacées, il me suffira donc de représenter ici un fragment de tige jeune, d'une espèce quelconque. La fig. 6, Pl. VII, montre la structure primitive du *C. Gronovii* ; cette structure, comme on le voit, rappelle, avec des proportions moindres, celle du *C. Japonica* que nous avons précédemment examinée.

L'épiderme est formé de cellules régulières, radialement allongées, et se cloisonnant dans le sens du rayon d'une manière active. Le parenchyme cortical est formé de trois ou quatre assises de cellules arrondies avec de petits méats. Dans l'assise sous-épidermique se trouvent les laticifères corticaux, *Lc*, dont les grosses ouvertures vides ou remplies d'un latex encore incolore, dessinent un cercle d'une très grande netteté au sein des cellules corticales pleines d'amidon. L'assise corticale la plus interne se distingue par la régularité de ses cellules et par son contenu très amylicifère, qui, par l'iode, dessine sur un fond bleu clair un cercle d'un bleu profond : c'est l'endoderme. Quand l'amidon disparaît de la tige, pour les besoins de la nutrition, c'est dans cette assise qu'il se

maintient le plus longtemps ; dans ce cas, l'endoderme se dessine encore plus vigoureusement.

Contre l'endoderme s'appuie une assise très nette et très caractéristique. Cette assise est le péricycle, formé par de grandes ouvertures séparées entre elles par une ou deux cellules étroites et radialement allongées. Ces ouvertures sont les sections des laticifères péricycliques ; comme précédemment, je nommerai cellules intermédiaires, les cellules qui séparent les laticifères. Une coupe radiale (fig. 3, Pl. VI), nous montre que ces cellules intermédiaires sont courtes dans le sens longitudinal ; elles contiennent un abondant protoplasme et un noyau fusiforme appliqué contre la paroi supérieure. Les cellules qui bordent à l'intérieur les laticifères péricycliques et leurs cellules intermédiaires, sont des cellules très protoplasmiques, moyennement longues, à noyau fusiforme longitudinal. Contre cette dernière assise, s'appuient les premiers tubes criblés ; en général, en effet, les tubes criblés ne s'appuient pas contre les laticifères ; ils s'adossent cependant quelquefois directement contre les cellules intermédiaires.

Contre le péricycle, se trouvent rangés en cercle, un certain nombre de cordons procambiaux dans lesquels le jeune bois et le jeune liber sont déjà nettement formés. Les premiers tubes criblés possèdent des membranes épaisses et brillantes. Les jeunes faisceaux libéro-ligneux sont séparés par des rayons d'un parenchyme très amylicifère qui relie la moelle au péricycle. En outre, comme dans les grandes Cuscutées, mais en moins grand nombre, il se forme à côté des faisceaux libéro-ligneux complets, quelques faisceaux uniquement libériens (fig. 6, Pl. VII).

Telle est, présentée aussi brièvement que j'ai pu le faire, la structure primitive des Distylées, qui est, aux proportions près, analogue à celle des Monostylées. Elle évolue peu à peu vers la structure primaire proprement dite. Dans les grandes espèces, l'on voit se dessiner bientôt le futur tissu qui est leur principal caractère, c'est-à-dire l'anneau scléreux. Dans les petites espèces, il ne se forme jamais d'anneau scléreux, ni de tissu différencié qui en tiennent lieu ; la tige arrive peu à peu à acquérir une structure qui possède dans toutes les espèces une allure générale assez homogène, c'est-à-dire un air de famille, mais qui diffère assez dans de nombreux détails pour établir, parmi les espèces, des sections bien tranchées.

L'étude approfondie de la plupart des espèces du second groupe,

m'a conduit à constater que leurs diverses structures peuvent se réduire à plusieurs types principaux. Il nous suffira donc de passer en revue chacun de ces types, puis d'étudier les diverses modifications qui se rattachent à chacun d'eux pour connaître l'organisation des plantes du second groupe des Cuscutacées. J'ai donné à ces divers types les noms de *Gronovii*, *Chinensis*, *Americana* et *Europæa* du nom spécifique des principales Cuscutées que j'ai pu étudier largement à l'état frais. Je ferai remarquer en passant que j'aurais pu aussi attribuer au groupe très homogène des grandes espèces, un type qui aurait pu prendre le nom de l'une d'elles quelconque.

B. — Anatomie comparée.

Type *Gronovii*.

Étudions d'abord l'espèce elle-même, le *Cuscuta Gronovii* (Pl. VII).

L'épiderme est composé de cellules allongées, à paroi externe assez épaisse et revêtue d'une cuticule. Cet épiderme porte des stomates qui se forment de la même manière que dans les grandes espèces. Ces stomates sont irrégulièrement distribués ; assez espacés, en général, sur la tige ordinaire, ils se groupent en grand nombre sur les régions haustoriales. En ces régions, ils sont souvent portés par des proéminences véruqueuses, très rapprochées, donnant à la tige un aspect rugueux.

Le parenchyme cortical (fig. 7) est formé, à l'état adulte, de six ou huit assises de cellules rondes ou plus ou moins polyédriques ; dans les assises externes, les cellules sont allongées, munies de petites ponctuations elliptiques répandues uniformément mais clairsemées, ou irrégulièrement éparses, ou, encore, disposées en petits groupes. En allant vers l'intérieur, les cellules deviennent plus courtes et plus larges, et le groupement des ponctuations des membranes est très varié. Ces ponctuations sont petites, irrégulières, groupées en gros îlots allongés et irrégulièrement orientés ; sur quelques membranes les îlots sont larges et transversalement allongés ; sur d'autres, ces îlots étroits et longs, forment des bandes parallèles transversales très rapprochées. Les membranes trans-

verses des cellules corticales internes portent un semis très fin et très serré de petites ponctuations, c'est-à-dire une fine ponctuation grillagée.

Pendant que l'écorce édifie peu à peu sa structure adulte, la ligne circulaire des laticifères corticaux, bien nette pendant la période primitive, s'efface de plus en plus. Par suite de la segmentation et de la croissance des cellules corticales, ces laticifères sont bientôt éloignés les uns des autres. Sous la pression des cellules voisines leurs parois deviennent concaves, leur diamètre diminue, çà et là ils s'écrasent presque complètement ; il faut un peu d'attention pour retrouver ces organes, dans la tige adulte, lorsqu'ils ne sont pas colorés par un contenu résineux.

L'endoderme conserve assez longtemps sa différenciation grâce à son contenu amylofère prépondérant sur le reste du tissu ; il s'efface presque complètement dans les plus grosses tiges et dans les régions haustoriales.

Le péricycle ne tarde pas à perdre son aspect caractéristique, grâce au fonctionnement des cellules intermédiaires qui écartent les laticifères, et détruisent la régularité primitive du cercle de leurs grosses sections. Mais les laticifères demeurent toujours très apparents, tranchant sur le tissu général par leurs dimensions transversales toujours très grandes relativement au diamètre des cellules voisines (fig. 7). Les cellules intermédiaires ne fournissent pas, comme dans les grandes espèces, des fibres péricycliques, mais un tissu de cellules minces.

Dans le cylindre central, se trouvent, disposés en cercle, un certain nombre de faisceaux libéro-ligneux complets (fig. 7) ; il y en a jusqu'à dix, dans les plus grosses tiges. On remarque aussi quelques petits faisceaux incomplets libériens, mais en petit nombre. A la pointe interne des faisceaux se montrent des lacunes, de formation identique à celles des grandes espèces. Les plus gros faisceaux vasculaires se composent de dix ou douze vaisseaux groupés d'une manière assez compacte (fig. 7 et fig. 8). Il n'y a point de vaisseaux spiralés ; les vaisseaux sont annelés, rayés, irrégulièrement scalariformes, ponctués ; quelquefois ils portent sur leurs membranes deux lignes parallèles de grosses ponctuations ; ils sont toujours fermés. Nous étudierons le liber dans un chapitre spécial, mais nous pouvons déjà remarquer, dans les figures précédentes, l'importance de son développement relativement au bois : les faisceaux libériens

sont beaucoup plus larges et plus longs que les faisceaux vasculaires et composés d'éléments plus nombreux.

Quoique moins abondante que dans les grandes espèces, la moelle acquiert cependant un certain développement. Elle est formée de cellules deux ou trois fois plus longues que larges, dont les membranes sont recouvertes de plages irrégulières et transversalement allongées, de petites ponctuations. Les cellules du parenchyme interfasciculaire sont un peu plus longues que larges, leurs membranes latérales portent des petites ponctuations groupées en îlots irréguliers et serrés, leurs cloisons transverses portent un semis de ponctuations très fines.

Dans les plus grosses tiges et les régions haustoriales, il se fait dans le parenchyme cortical quelques modifications que l'on peut considérer comme des formations secondaires ; les assises sont plus nombreuses et les membranes des cellules augmentent d'épaisseur. Tout en conservant les réactions ordinaires de la cellulose, ces membranes ont la propriété de gonfler sous l'action de certains réactifs, plus que ne le fait la cellulose ordinaire. L'eau suffit à provoquer un gonflement très appréciable ; les membranes deviennent alors rigides et d'un aspect cartilagineux. Cette structure a évidemment pour rôle physiologique de contribuer au soutien de la plante ; aussi, les sclérites sont très rares dans cette *Cuscuta* et dans les espèces qui s'en rapprochent. Nous verrons plus loin que les laticifères péricycliques eux-mêmes acquièrent, dans certaines régions, des membranes cartilagineuses. Dans ces mêmes régions de tiges, il se forme quelques rares fibres devant les faisceaux libériens (fig. 9, *f*) ; elles appartiennent probablement au péricycle, mais il est difficile de le certifier car leur formation est tardive et apparaît lorsque le péricycle a perdu sa différenciation. Ces fibres sont épaisses, courtes, terminées en pointe, à lumen étroit, mais jamais lignifiées.

Dans les faisceaux libéro-ligneux, fonctionnent de petits arcs générateurs (fig. 7) ; mais l'activité cambiale n'a plus l'importance qu'elle possède dans les grandes espèces. Dans les grosses tiges cependant, les faisceaux vasculaires s'accroissent d'une manière assez notable.

Au type *Gronovii*, parmi les espèces que j'ai pu examiner, se rattachent le *C. inflexa* et le *C. decora*. La fig. 1, Pl. ix, représente un faisceau libéro-ligneux du *C. inflexa* ; ce faisceau se fait

remarquer par la prédominance de la région libérienne ; à droite et à gauche, deux massifs libériens, qui dans la coupe générale apparaissent nettement indépendants, représentent des faisceaux incomplets. Les vaisseaux sont disposés comme dans le *C. Gronovii* ; à la pointe du faisceau se trouve la lacune habituelle. Contre le liber, on remarque les ouvertures, *Lp*, de trois laticifères péricycliques. Dans le *C. inflexa* et le *C. decora* on ne trouve pas, non plus, de vaisseaux spiralés ; les vaisseaux sont rayés, treillisés, ponctués. Dans le *C. decora* les formations vasculaires secondaires acquièrent un développement très appréciable.

Type *Chinensis*.

A ce type se rattachent le plus grand nombre des espèces du groupe des Distylées (Pl. VIII).

L'épiderme du *Cuscuta Chinensis* est revêtu d'une cuticule assez épaisse qui pénètre dans ses cloisons radiales, comme dans certaines Monostylées ; les cloisons internes et radiales portent ce genre de ponctuations dites *tournantes*. Les cellules épidermiques sont longues, à cloisons longitudinales à peu près parallèles, et à cloisons transverses plus ou moins horizontales. Sur leur surface externe, elles offrent des stries longitudinales de cutine.

Les stomates sont moins nombreux que dans les grandes espèces ; sur des lambeaux d'épiderme de la tige ordinaire, de six millimètres carrés de surface, on en compte parfois une quinzaine. Les stomates se groupent quelquefois en assez grand nombre dans certaines régions, comme le voisinage des fleurs et les spires haustoriales ; leur formation est identique à celle des espèces précédemment examinées. On remarque aussi, surtout sur les spires haustoriales, des proéminences stomatifères formées comme précédemment par la prolifération des cellules entourant le stomate.

Le parenchyme cortical (fig. 1) est formé de six ou sept assises irrégulières de cellules allant en croissant de diamètre de la périphérie au centre ; les plus longues sont, comme toujours, vers la périphérie. Les membranes présentent des ponctuations rondes, elliptiques, tournantes, ou de formes irrégulières. Dans les cellules courtes et larges du parenchyme cortical interne, les ponctuations

sont groupées en petits îlots, c'est-à-dire en ponctuations composées.

Les laticifères corticaux, comme dans les espèces précédentes, s'écartent les uns des autres, et deviennent moins nettement observables.

L'écorce est caractérisée surtout par la présence de lacunes aérifères formant un appareil important que nous étudierons plus loin d'une manière particulière (fig. 1 et fig. 7; *l*).

L'endoderme devient peu à peu méconnaissable, mais le péricycle est représenté par le cercle des laticifères dont les larges ouvertures tranchent toujours nettement sur le tissu général (fig. 1, *Lp*). Par suite de la segmentation des cellules intermédiaires, ils se sont un peu écartés les uns des autres, mais cette segmentation assez peu active ne modifie la forme et les dimensions transversales des laticifères que d'une façon peu sensible. Nous étudierons à part la constitution très intéressante de ces organes sécréteurs.

Les faisceaux libéro-ligneux sont disposés en cercle, et séparés entre eux par d'assez larges rayons de parenchyme. Les faisceaux vasculaires, munis, généralement, à leur pointe, de la lacune habituelle, contiennent parfois plus de vingt vaisseaux dont les derniers formés sont assez bien rangés en séries radiales (fig. 2). Dans cette espèce on trouve des vaisseaux spirales, mais ils sont peu nombreux; les vaisseaux sont surtout rayés, réticulés, ponctués; ils sont tous fermés. Dans les plus fortes tiges, les formations vasculaires secondaires sont très appréciables.

Le liber a une constitution particulière qui, de la même manière que le parenchyme cortical, caractérise le type *Chinensis*. Il contient un système aérifère de grandes lacunes dont nous ferons plus loin une étude à part et dont les fig. 1 et 2 donnent déjà une idée (*ll*).

Dans le faisceau libérien quelques cellules de parenchyme, très peu nombreuses, sont entremêlées aux tubes criblés; quelques-unes d'entre elles se transforment parfois en fibres épaisses, mais jamais lignifiées. Peu nombreuses dans chaque faisceau (fig. 2; *f*), ces fibres sont bien libériennes et non péricycliques; la figure précédente ne laisse aucun doute à cet égard. Les fibres d'origine libérienne sont très rares dans les Cuscles.

La moelle est composée de cellules assez larges et un peu allongées, à petites ponctuations. Le parenchyme interfasciculaire

n'épaissit jamais ses membranes; les cellules en sont longues, à sections longitudinales presque quadrangulaires, avec des ponctuations de formes irrégulières, irrégulièrement groupées ou disposées en petits îlots; quelques membranes portent des ponctuations fusiformes obliques à l'axe de la cellule, et répandues en grand nombre et uniformément sur leur surface.

Au type *Chinensis*, nettement caractérisé par ses lacunes aérifères corticales et libériennes, se rattachent le plus grand nombre des espèces du second grand groupe des Cuscutacées. J'ai pu examiner les espèces suivantes: *C. glomerata*, *C. rostrata*, *C. cuspidata*, *C. tenuiflora*, *C. Californica*, *C. Sandwichiana*, *C. hyalina*, *C. umbellata*, *C. odorata*, *C. Jalapensis*, *C. floribunda*, *C. corymbosa*, *C. Chilensis*.

Dans aucune de ces espèces, l'on ne trouve de vaisseaux réellement spiralés; les vaisseaux, toujours fermés, sont en majorité, rayés. On remarque quelques vaisseaux à larges ponctuations disposées sur deux ou trois rangs, elliptiques (*C. glomerata*, *C. umbellata*); les vaisseaux annelés sont assez rares (*C. Sandwichiana*). Les formations vasculaires secondaires ont quelquefois un développement notable (*C. odorata*). Le parenchyme cortical s'épaissit dans certaines régions des tiges, de la même manière que dans le *C. Chinensis*; parfois, c'est le parenchyme cortical externe seul dont les membranes s'épaississent, et il se délimite ainsi très nettement du parenchyme interne (*C. rostrata*, *C. californica*). Les membranes épaissies, d'aspect cartilagineux, du parenchyme cortical, se colorent fortement par les couleurs d'aniline. L'épiderme de toutes ces espèces porte des stomates, comme dans le type.

Toutes ces espèces possèdent l'appareil aérifère qui caractérise le type, avec plus ou moins de développement; ainsi dans les *C. tenuiflora*, *umbellata*, *Jalapensis*, les lacunes sont moins nombreuses que dans le *C. Chinensis*; dans le *C. Chilensis* les lacunes paraissent peu abondantes.

Type Americana.

Ce type est uniquement représenté par l'espèce qui lui donne son nom, le *Cuscuta Americana*.

La structure de cette espèce offre un aspect très curieux et très

caractéristique que ne possède aucune autre *Cuscuta*. Le simple examen de la fig. 2, Pl. ix, nous permet de nous rendre compte de cette constitution très spéciale. Dans cette coupe, je n'ai pas dessiné les parenchymes afin de bien mettre en relief les organes qui donnent à la plante, son caractère.

Cette *Cuscuta* se fait remarquer à la fois par la richesse de son tissu laticifère et l'importance de son appareil aérifère.

Les laticifères péricycliques, *Lp*, qui sont les plus larges, forment dans cette tige très adulte un cercle dont la régularité a disparu, et ne décèlent plus leur origine morphologique. Des laticifères corticaux sont disséminés en grand nombre dans l'écorce; des laticifères analogues à ceux de l'écorce sont répandus dans les rayons interfasciculaires et la moelle. Laticifères corticaux, médullaires, interfasciculaires, ont, comme nous le verrons, la même constitution, qui diffère de celle des laticifères péricycliques. Dans l'écorce se trouvent de nombreuses lacunes aérifères; il y en a aussi quelques-unes dans la moelle. Les lacunes aérifères sont abondantes aussi, dans le liber; ce sont les orifices qui, dans la figure, se montrent vers la partie externe des faisceaux libériens.

Comme on le voit dans cette figure, laticifères et lacunes se confondent complètement en coupe transversale; ce n'est que sur des coupes longitudinales, en effet, que l'on peut différencier ces organes. De plus, les parois de tous ces organes, d'une nature un peu différente de celle des membranes des tissus ambiants, prennent une coloration uniforme sous l'action de certains réactifs. Sur des coupes bien décolorées à l'eau de Javel, on peut au moyen du brun Bismarck bien ménagé, ne colorer que les orifices que représente la figure, qui peuvent alors être dessinés avec facilité à la chambre claire.

L'épiderme a les mêmes caractères que celui du *C. Chinensis*: cuticule, stomates, proéminences stomatifères.

Le parenchyme cortical est bien développé. Dans le parenchyme interne les membranes offrent la plus grande variété de sculptures: ponctuations plus ou moins rondes diversement groupées; plages rondes ou ovales de petites ponctuations; plages transversales étroites et linéaires finement ponctuées; plages composées, c'est-à-dire formées elles-mêmes d'un grand nombre d'autres petites plages ponctuées. Le parenchyme externe est à longues cellules, à ponctuations irrégulièrement distribuées et peu serrées, elliptiques

et obliques à l'axe ; quelques membranes portent des ponctuations tournantes.

Les faisceaux libéro-ligneux sont bien développés ; un cambium actif donne des formations secondaires assez importantes. Il y a quelques faisceaux incomplets libériens qui deviennent complets à la période secondaire. Les vaisseaux, comme toujours, sont fermés ; ils sont rayés, scalariformes et diversement ponctués.

Nous voyons surtout que par l'appareil aérifère cortical et libérien, analogue à celui du *C. Chinensis*, mais plus développé, le type *Americana* se rapproche du type *Chinensis* ; mais il diffère de ce type, comme de toutes les autres Cuscutées, par la présence de laticifères répandus dans tous les parenchymes.

Type Europæa.

Je rangerai dans une même série à la suite du *Cuscuta Europæa* toutes les Cuscutées à styles égaux, c'est-à-dire les Homostylées.

Un certain nombre de caractères, que l'on peut résumer de la manière suivante, impriment à ces espèces une physionomie générale les distinguant de toutes les autres :

Il se fait une réduction de plus en plus sensible du cylindre central ; la moelle se rétrécit considérablement ; le nombre des faisceaux libéro-ligneux diminue, et la quantité des éléments fasciculaires est très restreinte. Dans les espèces les plus robustes, les plus grosses tiges peuvent avoir une dizaine de faisceaux, mais, en général, il n'y en a guère que cinq ; ce nombre minimum est évidemment déterminé par la disposition, suivant le cycle $2/5$, des feuilles rudimentaires.

Les formations libéro-ligneuses secondaires sont presque toujours nulles.

Le péricycle et l'endoderme sont complètement effacés.

Il n'existe pas d'appareil aérifère libérien et cortical, développé d'une manière spéciale, comme dans les types précédents.

Les stomates sont rares ; ces organes se rencontrent de loin en loin sur les tiges et ne se groupent en nombre assez notable que dans le voisinage des fleurs, dans les fleurs elles-mêmes et les fruits. Ils suivent le mode de formation précédemment décrit, mais les

cellules annexes sont en petit nombre et il ne se forme jamais de proéminences stomatifères.

Le *Cuscuta Europæa* est la plus robuste de toutes les espèces de cette série. La structure de cette espèce peut être analysée rapidement :

L'écorce est très large par rapport au cylindre central ; le parenchyme cortical externe se distingue nettement de la portion interne par ses cellules plus étroites et plus longues. Dans les vieilles tiges et dans les spires à suçoirs, les cellules corticales, surtout celles de la région externe, épaississent leurs membranes ; çà et là, une légère subérisation se produit dans les couches médianes des cloisons et autour des méats. La ligne circulaire des laticifères corticaux, bien nette primitivement, s'efface de bonne heure ; ces organes, noyés dans la masse du parenchyme, deviennent difficiles à distinguer ; la distinction en est plus facile dans les portions de vieilles tiges et dans les portions haustoriales où leur membrane s'épaissit quelquefois et même se lignifie légèrement. Des sclérites se rencontrent parfois dans l'écorce autour des suçoirs ; quelques-unes de ces cellules lignifiées se rencontrent aussi dans le parenchyme cortical ordinaire des tiges âgées.

L'endoderme et le péricycle perdent assez rapidement leur aspect caractéristique de la période primitive. Le péricycle, grâce à ses laticifères s'efface moins vite que l'endoderme ; de plus, dans les grosses tiges et dans les régions haustoriales, l'on voit souvent réapparaître une trace sensible de cette zone par suite de l'épaississement des membranes des laticifères qui deviennent brillantes et qui, parfois même, se lignifient légèrement.

Dans les régions haustoriales un peu âgées, quelques fibres se forment du côté du péricycle et du liber, rares, épaissies, mais jamais lignifiées.

Dans les plus grosses tiges l'appareil libéro-ligneux peut avoir jusqu'à dix ou douze faisceaux, mais, en général, il n'en possède que cinq ou six. Ces faisceaux sont situés à la périphérie d'une petite moelle ; à la pointe des plus gros se trouve la lacune habituelle. Les faisceaux vasculaires sont formés d'un petit nombre de vaisseaux, quelquefois d'un seul (fig. 4, Pl. ix). Il n'y a pas de vaisseaux spirals ; les vaisseaux sont ponctués, rayés, quelquefois scalariformes. Les vaisseaux ponctués offrent des aspects divers : les ponctuations sont répandues sans ordre apparent sur la

membrane, ou rangées en une file unique longitudinale, ou en deux files parallèles. La partie libérienne dépasse en importance la partie vasculaire dans chaque faisceau libéro-ligneux ; de plus, l'on remarque quelquefois quelques faisceaux incomplets libériens (fig. 4, Pl. ix). Dans les tiges les plus grosses, on observe des traces d'activité cambiale dans quelques faisceaux. Quelques vaisseaux secondaires, à larges raies, ou réticulés, s'ajoutent aux vaisseaux primaires, et les éléments du faisceau ligneux prennent une orientation radiale plus sensible.

Le *C. Epilinum* se rapproche du *C. Europæa* par la somme de ses caractères ; je n'insisterai donc pas sur cette espèce.

Toutes les autres espèces de la section des Homostylées présentent des structures de plus en plus simples, mais toujours comparables à celle de l'espèce-type. Cependant elles sont toutes plus comparables entre elles, que chacune d'elles ne l'est au *C. Europæa*. Je pourrais les grouper à la suite du *C. Epithymum*, par exemple, si ce n'était introduire un type de plus qui, en somme, n'est nécessité par aucun caractère assez saillant. Le *C. Europæa* qui est l'espèce de beaucoup la plus robuste possède une structure interne, correspondant naturellement à cet état, mais cette structure ne diffère des autres espèces que par le développement un peu plus considérable des diverses régions anatomiques.

Dans cette section ne comptant pas vingt espèces, j'ai pu examiner les *C. Epithymum*, *planiflora*, *brevistyla*, *Arabica*, *Palæstina*, *Abyssinica*, *Africana*, *Babylonica*, *nitida*, *capitata*. J'analyserai seulement les plus remarquables.

La fig. 3, Pl. ix, représente une tige adulte, de grosseur moyenne, du *C. Epithymum*. Dans cette espèce, le nombre des faisceaux libéro-ligneux ne dépasse guère huit dans les plus grosses tiges ; il est ordinairement de cinq. Les faisceaux vasculaires sont composés de trois ou quatre vaisseaux ; les vaisseaux sont rayés, diversement ponctués, quelquefois aréolés, scalariformes ; il y a quelques vaisseaux annelés, mais il n'y en a pas de spiralés. On remarquera encore, par le simple examen de la figure, la prépondérance de l'appareil libérien sur l'appareil ligneux. Les formations secondaires sont à peu près nulles ; dans les plus grosses tiges, principalement dans les régions haustoriales, une légère activité cambiale produit quelques vaisseaux largement réticulés ou scalariformes. La moelle, composée de cellules plus longues que larges, à îlots de

petites punctuations, est toujours très restreinte ; elle n'acquiert quelque dimension que dans les régions haustoriales les plus grosses. En définitive, le cylindre central est très étroit ; par contre, l'écorce prend une épaisseur relativement considérable. Les cellules corticales portent des punctuations irrégulièrement distribuées ou groupées en îlots plus ou moins compacts ; les cloisons transverses, surtout dans la région corticale interne, portent un semis très serré de fines punctuations. Sous l'épiderme, on retrouve quelquefois, avec un peu d'attention, des laticifères corticaux qui n'ont pas complètement perdu leur aspect caractéristique. L'endoderme et le péricycle, perdant de bonne heure leur caractère régulier, deviennent méconnaissables. On reconnaît dans le voisinage du cylindre central, mais parfois avec peine, quelques laticifères péricycliques. Dans les régions haustoriales très adultes et dans le voisinage de ces régions, l'observation de ces laticifères redevient favorable, grâce à l'épaississement de leurs membranes ; les laticifères se lignifient quelquefois, mais d'une manière légère et dans des régions partielles d'une même coupe, surtout du côté des suçoirs.

Dans le *C. Planiflora*, le parenchyme cortical externe des régions haustoriales subérise légèrement ses cellules, par places. Dans les mêmes régions, ou dans leur voisinage, les laticifères péricycliques s'épaississent et même se lignifient.

Dans le *C. Brevistyla* le parenchyme cortical n'est composé que de trois ou quatre assises de larges cellules. Le cylindre central est étroit : la moelle est très restreinte, et les faisceaux vasculaires se rapprochent du centre. L'appareil libéro-ligneux est très réduit, mais ses proportions relatives restent toujours les mêmes, le liber est toujours plus développé que le bois.

Le *C. Arabica* a une structure encore plus réduite. Les laticifères péricycliques s'épaississent très rarement.

Je citerai, pour finir, le *C. Palæstina*, une des plus petites espèces. Dans ses tiges grêles et filiformes, le parenchyme cortical l'emporte de beaucoup sur le cylindre central dans lequel l'appareil conducteur est constitué par trois ou quatre petits faisceaux dont la partie vasculaire, absente çà et là, est représentée parfois par un seul élément vasculaire. Les faisceaux sont donc surtout formés par des éléments libériens. Ces faisceaux et les quelques cellules conjonctives qui les entourent forment à eux seuls le cylindre central ; la moelle à proprement parler n'existe pas.

III.

FEUILLES RUDIMENTAIRES

Par suite de la perte de la fonction chlorophyllienne, c'est la feuille, l'organe chlorophyllien par excellence, qui, dans les Cuscutées et autres plantes parasites comparables, a subi l'atrophie la plus profonde. Elle n'existe plus qu'à l'état rudimentaire sous la forme d'une petite écaille provenant du limbe de la feuille ancestrale, ainsi que nous nous en assurerons par l'examen de sa structure anatomique.

Les écailles caulinaires des Cuscutées se forment très près de l'extrémité de la tige; lorsque les premiers entre-nœuds sont dégagés du bourgeon végétatif, on reconnaît facilement qu'elles offrent la disposition quinconciale, c'est-à-dire qu'elles sont insérées sur la tige suivant le cycle $2/5$, et à droite; j'ai trouvé quelques cas, mais assez rares, de disposition à gauche.

L'écaille se forme par une seule cellule-mère sous-épidermique (Pl. v, fig. 6, 7, 8, *C. Japonica*, *C. Epithymum*). Cette cellule s'accroît radialement et bientôt se cloisonne tangentiellement en deux cellules superposées. Le segment inférieur se divise en deux nouvelles cellules par une cloison radiale; ces deux cellules se divisent ensuite par de nombreux segments, dans tous les sens, et surtout dans le sens radial, formant ainsi sur la tige une large base d'attache à l'écaille qui sera sessile. Pendant ce temps, le segment supérieur se divise en deux nouvelles cellules superposées; la cellule inférieure se découpe un grand nombre de fois, et ainsi de suite. Pendant que le bourgeon foliaire, issu de la cellule-mère sous-épidermique, se développe ainsi, l'épiderme de la tige qui le recouvre, se cloisonne activement afin de pouvoir suivre le développement sous-jacent (Pl. v, fig. 1 et 4).

La feuille rudimentaire ainsi formée devient adulte d'assez bonne heure; elle est en général, largement sessile, et conrescente sur une certaine étendue, avec le rameau qui naît à son aisselle. Cette écaille a, tantôt une forme triangulaire avec une pointe plus ou moins acuminée ou plus ou moins obtuse; tantôt elle a une forme

arrondie ; dans quelques espèces, elle a l'aspect d'une petite lame lancéolée et étroite ; quelquefois elle est plate, mais le plus souvent elle est légèrement creusée en nacelle ou en cuiller ; ici elle est mince et membraneuse, ailleurs, au contraire, elle est charnue. Dans les Monostylées, l'écaille atteint parfois des proportions relativement assez grandes ; elle est longuement conrescente avec le rameau axillaire ; largement creusée en carène, ses deux bords se soudent, dans quelques espèces, vers son sommet, pour former une sorte de capuchon charnu qui s'infléchit, sous l'influence de la croissance des membres axillaires (fig. 17, I).

Ces rudiments de feuilles sont tout ce qui reste dans les Cuscutes d'un organe supérieur dégénéré ; nous devons donc nous attendre à trouver dans leur structure anatomique une organisation rétrograde parallèle.

D'après KOCH, l'on n'observe jamais de vaisseaux dans la feuille rudimentaire ; cet auteur la compare, comme l'a fait avant lui DECAISNE, à la feuille de beaucoup de mousses. L'aspect morphologique de cet organe nous fait évidemment prévoir une dégradation plus profonde que celle de la tige ; mais si nous étudions son organisation dans la grande majorité des espèces, nous constaterons une structure généralement plus complète que celle décrite par les auteurs précédents. Nous pourrions même, dans certaines espèces, retrouver assez de traces de l'organisation primitive pour avoir une idée assez nette de la feuille ancestrale. De plus, la structure de la feuille rudimentaire dans ces mêmes espèces, nous permettra de comprendre l'organisation de la tige, que nous avons étudiée dans le précédent chapitre.

L'étude de la feuille rudimentaire, qui n'a été jusqu'ici approfondie par aucun des anatomistes qui ont étudié les Cuscutes, offre donc un grand intérêt.

L'organisation foliaire la moins atrophiée nous est présentée, comme l'on peut s'y attendre, par le groupe des Monostylées, et peut même fournir une division de ce groupe en deux sections bien tranchées. J'étudierai, en premier lieu, l'écaille du *C. Japonica* qui est le type le plus complet de la feuille des Cuscutes. Cette écaille, un peu charnue, est creusée en carène et porte, à son extrémité, ce capuchon épais dont j'ai parlé plus haut (fig. 17).

La coupe transversale de l'écaille de la Cuscute du Japon, un peu au-dessus du point où cet organe se détache complètement du

rameau axillaire conrescent, offre la forme d'un croissant (fig. 2, Pl. x). Le mésophylle est formé de cinq ou six assises de cellules homogènes, un peu plus longues que larges, laissant entre elles des petits méats ; l'assise sous-épidermique dorsale dessine une ligne caractéristique de grandes cellules que nous retrouverons plus ou moins complète, dans toutes les espèces. Au sein du parenchyme, disposés suivant l'arc du croissant, se trouvent un certain nombre de nervures ou faisceaux, placés de chaque côté d'un faisceau central plus important. Le nombre des faisceaux est variable, il peut atteindre dix-huit ou vingt, dans les plus grosses écailles (fig. 2, Pl. x ; fig. 3, Pl. xi).

L'épiderme de la face supérieure ou ventrale, c'est - à - dire de l'intérieur de la carène, diffère de celui de la face inférieure (fig. 2, Pl. x). Les cellules en sont plus petites, plus allongées tangentielllement que dans le sens radial ; vues de face, elles sont irrégulières, plus ou moins longues, leurs cloisons montrent des épaississements disposés en grains de chapelet. Elles sont recouvertes d'une légère cuticule. Les faces internes des membranes portent des ponctuations de grandeurs diverses, très allongées transversalement ; ce sont plutôt des rayures parallèles. L'épiderme inférieur est formé de plus grandes cellules, allongées radialement. Vues de face, ce sont des polygones irréguliers de grandeurs diverses (fig. 5, Pl. xi). Chacune de ces cellules épidermiques inférieures est cloisonnée de nombreuses fois dans tous les sens ; sur presque toute la surface de l'écaille adulte, les cellules issues de ce cloisonnement des cellules-mères épidermiques, conservent, par rapport à ces dernières, leurs membranes plus minces, et le caractère géométrique du début du cloisonnement (fig. 5, Pl. xi). L'épiderme inférieur a donc le caractère d'un tissu qui s'est arrêté dans son développement ; les cellules ainsi formées ne complètent leur différenciation que vers le sommet de l'écaille, sur le capuchon, où elles constituent un tissu homogène d'éléments irréguliers.

L'épiderme supérieur est dépourvu de stomates ; l'épiderme inférieur, au contraire, en est abondamment pourvu, et ils offrent le même caractère que ceux de la tige. Si, dans le voisinage de l'écaille, l'épiderme de la tige est verruqueux, ainsi qu'il arrive assez souvent comme nous l'avons vu, ce caractère se poursuit sur l'épiderme inférieur de l'écaille, et les stomates sont placés sur de petites proéminences. Mais, en outre, même dans les tiges peu ou pas

verruqueuses, le capuchon de l'écaille est presque toujours couvert de verrues stomatifères. Pour produire une de ses verrues, les cellules bordant un stomate se cloisonnent un grand nombre de fois, formant autour de lui une rosette de nombreuses cellules annexes disposées en plusieurs assises (fig. 5, Pl. xi). Ces verrues stomatifères foliaires sont quelquefois très grosses. Ce sommet verruqueux de l'écaille est la région de la plante la plus riche en chlorophylle.

Les cellules du mésophylle ont des membranes minces, pourvues de ponctuations allongées transversalement, et quelquefois de rayures transversales parallèles. Sous l'épiderme inférieur l'on remarque une assise régulière de grandes cellules (fig. 2, Pl. x; fig. 3, Pl. xi). Pour connaître l'origine de ces grandes cellules sous-épidermiques, il nous faut pratiquer une coupe longitudinale d'une écaille et de la tige qui la porte, soit dans le bourgeon végétatif, soit dans l'un des premiers entre-nœuds. Dans ces régions, la tige possède la structure primitive que nous avons étudiée plus haut; nous savons qu'à la périphérie de l'écorce, se trouve un cercle très régulier de laticifères corticaux, d'autant plus rapprochés entre eux que la structure est moins avancée. Ces laticifères n'ont pas acquis encore la longueur assez grande qu'ils auront à l'état adulte; en coupe longitudinale, ils se présentent en files de grosses cellules superposées, un peu plus longues que larges. Vers le nœud, ces files de cellules deviennent sous-épidermiques et se continuent sous l'épiderme inférieur de l'écaille, pour former cette assise sous-épidermique de grosses cellules dont je viens de parler (fig. 1, Pl. x). Ces grosses cellules de l'écaille ne sont donc pas autre chose que des grandes cellules laticifères foliaires, provenant des laticifères corticaux caulinaires. Cette assise sous-épidermique est donc une assise sécrétrice; ses cellules contiennent un gros noyau, et, au sein de leur suc cellulaire, un grande quantité de globules graisseux de toutes tailles.

Dans la coupe représentée par la fig. 2, Pl. x, l'assise sous-épidermique sécrétrice est presque continue; à peine y distingue-t-on quelques petites enclaves de parenchyme. A mesure que l'écaille grandit, ou que l'on considère des coupes pratiquées à des niveaux de plus en plus élevés, ces laticifères foliaires s'écartent davantage entre eux, par suite de la segmentation des quelques cellules intermédiaires primitives. En somme, il se passe le même phénomène

que dans le parenchyme cortical de la tige, mais beaucoup moins accentué, car dans l'écaille, le cloisonnement des quelques cellules de parenchyme entremêlées aux cellules laticifères, n'est pas assez actif pour détruire complètement la régularité de l'assise sécrétrice.

Les nervures, d'ailleurs très fines, de l'écaille, ne dessinent sur sa surface aucune côte ou saillie ; il en est ainsi du reste dans la plupart des feuilles grasses. La nervure médiane est constituée, à la base de l'écaille, par un mince faisceau libéro-ligneux, placé dans un petit massif de cellules conjonctives un peu plus longues que larges, plus petites et plus minces que les cellules voisines du mésophylle. Autour de ce massif, ne se différencie jamais aucune assise qui ressemble soit à un endoderme, soit à un péricycle. Au niveau où la feuille rudimentaire se détache complètement de la tige, cette nervure est placée très près de son bord interne (fig. 16). Le bois est composé de deux ou trois vaisseaux spiralés, quelquefois de cinq ou six dans les plus gros faisceaux. Le liber, toujours plus développé que le bois, est formé d'un faisceau de tubes criblés, d'au moins six ou huit éléments. Le liber et le bois sont séparés par trois ou quatre assises irrégulières de cellules conjonctives dont quelques-unes se divisent tangentiellement, à la façon des cellules cambiales. Ce faisceau libéro-ligneux qui pénètre ainsi dans l'écaille, n'y effectue qu'un très court trajet ; au bout de deux millimètres à peine, le petit faisceau vasculaire s'éteint, et le faisceau libérien seul, continue sa course à travers le mésophylle (fig. 1, Pl. x).

Les petites nervures latérales qui vont en diminuant d'importance à mesure qu'elles s'éloignent à droite et à gauche de la nervure médiane, sont uniquement libériennes. Les minces faisceaux libériens qui les composent, sont bordés de quelques cellules étroites, un peu plus longues que larges, à parois minces. Les deux nervures latérales principales, c'est-à-dire celles qui sont placées à droite et à gauche de la nervure médiane, constituent de petits faisceaux de cinq ou six tubes criblés. Les nervures situées vers les extrémités du croissant, ne sont formées parfois que par un seul élément (fig. 3, 6, Pl. xi).

A mesure que l'on s'élève vers le sommet de l'écaille, le croissant formé par sa coupe transversale diminue de taille et d'échancrure, augmente d'épaisseur vers la partie médiane, et enfin dans le capuchon qui est la région la plus charnue de l'organe, le contour

de la coupe présente l'aspect de celui d'un pétiole de feuille ordinaire creusé d'un sillon ventral (fig. 3, Pl. x). En même temps, la structure anatomique de l'écaille change d'allure, et, pour comprendre les modifications qu'elle éprouve, il nous faut suivre les faisceaux dans leur marche à travers le mésophylle; nous réserverons pour le chapitre suivant, l'étude de l'entrée de ces faisceaux dans la feuille rudimentaire.

Considérons d'abord la nervure médiane; à la base de l'écaille nous l'avons vue formée d'un mince faisceau libéro-ligneux au sein d'une petite masse conjonctive, puis perdre de très bonne heure son faisceau vasculaire pour continuer sa route à l'état uniquement libérien. A mesure qu'elle s'élève dans l'écaille, son tissu conjonctif, primitivement très restreint, se cloisonne abondamment dans tous les sens et donne naissance à un cordon parenchymateux qui augmente progressivement de diamètre. Arrivé vers le sommet de

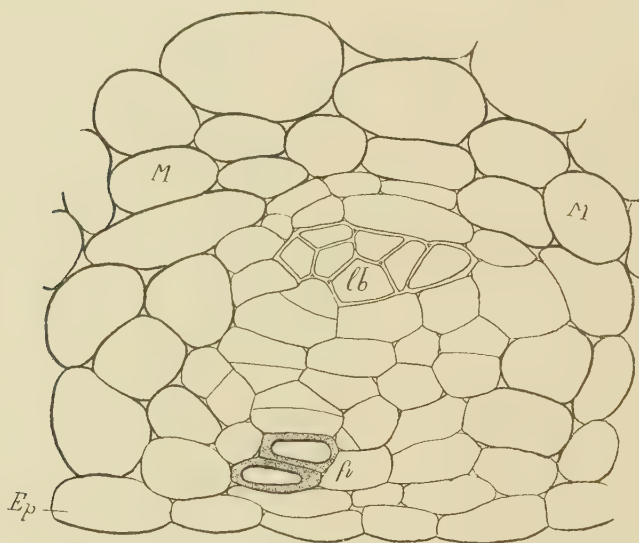


FIG. 16. — *C. Japonica*. Section transversale de la nervure médiane de l'écaille, au niveau où le faisceau libéro-ligneux de la tige pénètre dans cette écaille. *Ep*, épiderme; *fv*, faisceau vasculaire; *lb*, faisceau libérien; *M*, mésophylle. Gr. 468.

l'écaille, dans le capuchon, ce cordon de parenchyme en constitue toute la partie charnue. A mesure que s'épaissit ainsi cette colonne

centrale qui va en s'évasant rapidement en tronc de cône, le faisceau libérien primitif se ramifie abondamment dans tous les sens, au sein de cette masse parenchymateuse. Ces ramifications qui deviennent de plus en plus fines, sont réunies par quelques anastomoses et les derniers ramuscules se terminent librement dans les mailles du réseau ainsi formé (fig. 1, Pl. x). Au niveau représenté par la fig. 3, Pl. xi, on peut déjà apprécier la modification éprouvée par cette nervure médiane, qui, à un niveau un peu inférieur, lorsqu'elle est encore pourvue de son faisceau vasculaire, est représentée par la figure 16. Dans la coupe offerte par la fig. 3, Pl. x, pratiquée vers le sommet de l'écaille, on voit que le cordon parenchymateux forme la partie principale du tissu général; c'est un massif circulaire central de cellules polyédriques irrégulières en grande activité de cloisonnement. Au sein de ce massif charnu de l'écaille on aperçoit, irrégulièrement dispersées, un certain nombre de files libériennes réunies çà et là par des anastomoses transversales. A ce niveau, le mésophylle est très réduit et forme, principalement, les ailes du sillon ventral; l'assise sécrétrice sous-épidermique inférieure, est encore bien visible, malgré ses solutions de continuité assez larges et assez nombreuses.

Pendant que chemine ainsi et s'épanouit la nervure médiane, les petites nervures latérales s'élèvent peu à peu et s'amincissent progressivement, se ramifient légèrement et forment quelques anastomoses. Mais elles s'éteignent bientôt au sein du mésophylle, et leur trajet est d'autant plus court qu'elles sont plus éloignées de la nervure médiane. Ce sont, par conséquent, les deux nervures latérales principales qui s'élèvent le plus haut, sans jamais cependant accompagner jusqu'au bout le gros cordon central. Dans la coupe précédente, dans l'aile droite du sillon et parmi les cellules du mésophylle, on distingue encore une petite file libérienne, dernier vestige d'une des deux nervures latérales principales. Les derniers ramuscules de toutes les nervures libériennes latérales, ne sont plus formés que d'une file unique d'éléments; le dernier élément de la file se termine contre une cellule de parenchyme par un sommet arrondi ou taillé en biseau (fig. 27, Pl. xiii).

Telle est la structure générale des nervures du *C. Japonica*; mais dans les tiges d'un même individu, et quelquefois dans une même tige, sur des nœuds assez voisins, on trouve des écailles dont les nervures sont encore plus développées. Comme précédemment,

le faisceau vasculaire de la nervure médiane s'éteint après un court trajet ; mais le faisceau libérien, pendant que s'évase le cordon conjonctif, s'épanouit au sein de ce cordon en une gerbe épaisse de ramifications très anastomosées et très serrées. Ces ramifications viennent se terminer au sommet de l'écaille en un bouquet très dense d'éléments libériens constituant même presque toute la masse charnue de cette région, et remplaçant par conséquent le tissu conjonctif. Ces éléments ont la même forme et la même taille que les cellules conjonctives et ne diffèrent de ces dernières que par les fines rayures de leurs membranes. Ce sont donc vraisemblablement des éléments surnuméraires fournis par le tissu conjonctif de la nervure médiane.

Dans certaines écailles, le mésophylle contient des sclérites, quelquefois en grand nombre. Généralement, la présence de ces sclérites foliaires coïncide avec celle de ces mêmes organes dans la tige, vers le nœud. Leur formation est donc due à la même influence physiologique, encore indéterminée. Ces écailles à sclérites sont, en même temps, hérissées de verrues stomatifères beaucoup plus nombreuses que d'ordinaire. Les sclérites de l'écaille sont des formations épaisses, fortement lignifiées, isolées, ou groupées en îlots dont les plus gros se trouvent vers les bords du croissant de la coupe transversale. Elles sont disséminées dans toutes les parties de l'écaille : dans la région centrale charnue, dans le mésophylle, dans l'assise sous-épidermique, quelquefois même dans l'épiderme. Ces éléments de soutien naissent tardivement, dans les écailles les plus grosses ; leur apparition coïncide avec les dernières formations secondaires de la tige ; on peut donc les considérer aussi comme des formations secondaires. Dans ces écailles à sclérites, on observe aussi un épaississement notable des membranes des cellules laticifères ; sans devenir ligneuses ou subéreuses, elles se colorent assez fortement au vert d'iode.

Constatons encore dans l'écaille, ainsi que nous l'avons fait dans la tige, la prédominance de l'appareil libérien, plus sensible encore que dans la tige puisqu'il n'y a un faisceau libéro-ligneux que dans la nervure médiane, et que la partie vasculaire de ce faisceau y est très éphémère. Dans les végétaux ordinaires, à mesure qu'un faisceau libéro-ligneux se ramifie dans la feuille, il s'amincit, ses éléments deviennent de moins en moins nombreux, et dans les derniers ramuscules, les tubes criblés, s'éteignant complètement,

font place à des faisceaux exclusivement ligneux. Ici, c'est le contraire qui se produit.

Dans des portions de tiges très adultes, on rencontre des écailles riches en stomates portés sur de nombreuses verrues proéminentes, et dans lesquelles il se produit exceptionnellement une formation cellulaire très curieuse comme nous allons le voir, et que je n'ai observé que dans le *C. Japonica*. Sur la face ventrale de la feuille rudimentaire, c'est-à-dire dans la carène, les cellules composant les deux ou trois premières assises sous-épidermiques, en même temps qu'elles se segmentent radialement, s'allongent considérablement dans le même sens, et prennent l'aspect des cellules palissadiques des feuilles ordinaires, ne laissant entre elles que des méats très étroits. Cet aspect est même un peu exagéré par la grande longueur que ces cellules acquièrent (fig. 4, 5, Pl. x). Cette formation commence un peu au-dessous du point où l'écaille se détache complètement de la tige, c'est-à-dire sur les ailes de cette écaille, encore conrescente au rameau axillaire par sa région médiane. Au niveau où l'écaille est détachée, il n'y a encore que deux plages pourvues de ces grandes cellules qui sont situées dans les deux pointes du croissant, formant à l'extérieur deux proéminences sensibles (fig. 5, Pl. x). A mesure qu'on s'avance vers le sommet de l'écaille, ces deux plages palissadiques se rapprochent de plus en plus; bientôt toute la face ventrale de l'écaille est pourvue de ce tissu à longues cellules radiales, qui se continue jusque dans la région charnue ou capuchon, de l'organe (fig. 4, Pl. x). Vers le sommet, la longueur radiale de ces cellules va en s'atténuant progressivement et, à l'extrémité de l'écaille, ces cellules reviennent à leur forme primitive.

Nous sommes ici en présence d'un véritable parenchyme palissadique foliaire, et cette formation accidentelle dans la Cuscuta du Japon est certainement un fait d'atavisme, un retour vers la forme ancienne de la feuille, provoqué par certaines influences. On constate que cette formation est corrélative de la présence sur la face dorsale de stomates en plus grand nombre que d'ordinaire, et d'une plus grande quantité de corpuscules verts dans le mésophylle.

Sous l'influence de la croissance des branches axillaires, l'écaille s'infléchit la plupart du temps, et quelquefois se recourbe fortement le long de la tige. Il résulte de cette position de la feuille rudimentaire, que sa face supérieure qui, d'habitude, creusée en carène,

abritant les bourgeons naissants et peu infléchie, est exposée à la lumière, se trouve maintenant tournée vers elle. Or ce tissu palissadique accidentel ne se forme que dans de telles écailles fortement infléchies. Il est donc probable que c'est sous l'influence de la lumière que se produit ce tissu palissadique atavique, car c'est la même influence qui provoque sa formation dans les feuilles ordinaires. Le parenchyme en palissade, en effet, se trouve toujours sur la face ventrale des feuilles, c'est-à-dire sur la face exposée, généralement, aux rayons solaires. Quand la feuille se tord et se recourbe de manière à présenter aux radiations sa face dorsale, on sait que la disposition de l'assise palissadique est renversée; c'est ce qui se passe dans certaines plantes comme l'*Allium ursinum*, le *Passerina hirsuta*. Ce tissu palissadique de l'écaille du *C. Japonica* nous fournit donc une très curieuse observation.

Telle est l'organisation de la feuille rudimentaire de la Cuscuté du Japon. En résumé: à côté d'une structure qui par sa grande généralité peut être considérée comme la structure normale, l'écaille présente quelquefois une organisation plus élevée se traduisant, comme nous l'avons vu, par la présence d'un appareil libérien beaucoup plus riche que d'ordinaire; enfin, par exception, il se produit, par la formation d'un parenchyme palissadique, un degré d'organisation encore supérieur. Ces divers degrés de structure s'observent, non seulement dans des individus différents, issus de graines différentes, mais encore dans un même individu et une même tige. La structure de l'écaille est donc douée d'une variabilité assez sensible qui semble actuellement régie davantage par les influences ataviques que par celles du milieu ambiant; on dirait, en somme, que la feuille rudimentaire de la plante parasite n'a pas encore acquis la fixité définitive de ses caractères anatomiques.

Examinons maintenant la structure de l'écaille des autres espèces; quelques lignes suffiront.

Je n'ai trouvé que le *C. exaltata* qui puisse présenter une organisation à peu près comparable à celle du *C. Japonica*. Dans le *C. exaltata* on remarque, en effet, au sein d'un mésophylle assez épais, à droite et à gauche du faisceau central, complet au début, un certain nombre de petits faisceaux libériens latéraux. Sous l'épiderme inférieur, se trouve l'assise des grandes cellules latifères.

Dans les autres espèces du groupe des Monostylées, la structure

de l'écaille se simplifie brusquement, sans transition progressive : les faisceaux latéraux libériens disparaissent tous, on n'en trouve aucune trace, même tout à fait à la base de l'écaille ; il ne subsiste plus que le petit faisceau libéro-ligneux central ; après un court trajet, ce petit faisceau perd sa partie vasculaire et continue sa route à l'état libérien, sans se ramifier mais en devenant de plus en plus mince et en s'éteignant à son tour avant d'arriver au sommet de l'écaille ; la nervure médiane ne présente donc pas ce cordon de parenchyme conjonctif qui, dans les espèces précédentes, va en s'épaississant de la base de l'écaille au sommet.

Dans le *C. Lehmanniana*, (fig. 1, Pl. xi), le mésophylle est composé vers le centre de la coupe transversale, de quatre ou cinq assises irrégulières, et quelquefois, dans les branches du croissant, d'une seule assise de cellules placée entre les deux épidermes ; des sclérites parfois en assez grand nombre sont répandues dans ce mésophylle. Dans les plus grosses écailles et vers leur base, l'assise sécrétrice sous-épidermique est assez régulière, mais, en général, les cellules laticifères qui la composent sont disséminées sous l'épiderme externe sans ordre apparent ; souvent, quelques-unes d'entre elles sont placées dans la seconde assise sous-épidermique. La nervure centrale, la seule que possède l'écaille, est formée d'un petit faisceau libéro-ligneux qui accomplit un court trajet avant de perdre son faisceau vasculaire. La fig. 2, Pl. xi, représente le faisceau libéro-ligneux de l'écaille dont la fig. 1 de la même Planche montre la coupe transversale ; ce faisceau contient cinq vaisseaux spiralés et un certain nombre de tubes criblés ; entre la partie libérienne et la partie ligneuse se trouve un petit cambium dont l'activité est très éphémère ; à la gauche de ce petit faisceau, on remarque une fibre ligneuse assez épaisse, de longueur moyenne, qui est peut-être d'origine péryclicique. Lorsque le vaisseau vasculaire s'est éteint, après un court trajet, le faisceau libérien continue sa route jusque vers le milieu de l'écaille ; ensuite le faisceau central n'est plus représenté que par un petit massif de cellules cambiformes dont la trace ne tarde pas, à son tour, à s'effacer.

Le *C. monogyna* offre des écailles assez comparables à celles du *C. Lehmanniana*. Le faisceau central à l'état complet ne s'aperçoit que vers le point d'attache de l'écaille. Le mésophylle

est peu épais vers les bords de l'écaïlle; les grandes cellules sécrétrices sous-épidermiques sont disséminées.

Les écaïlles du *C. Timorensis* et du *C. cassythoides* présentent les mêmes caractères que celles des deux espèces précédentes: Le mésophylle est peu épais, cependant l'assise sécrétrice est assez bien dessinée, parfois même assez régulière. Les cellules laticifères de cette assise contiennent, comme dans toutes les espèces, une substance huileuse abondante; sur les bords de l'écaïlle, ces cellules sécrétrices forment quelquefois entre les deux épidermes la seule assise du mésophylle. La partie ligneuse du faisceau central disparaît après un très court trajet.

Le *C. Lupuliformis* me semble posséder dans ses écaïlles l'organisation la plus simple. Le faisceau central est très réduit, le bois s'éteint à l'entrée de la feuille rudimentaire.

Si maintenant nous examinons les écaïlles des espèces du second groupe, c'est-à-dire des Distylées, nous leur trouverons une organisation bien plus simple encore, que quelques mots suffiront à décrire: sur l'épiderme inférieur on remarque quelques stomates mais leur nombre diminue de plus en plus, et quelquefois ces organes sont rares; l'assise sécrétrice sous-épidermique existe dans toutes les espèces, plus ou moins régulière; le mésophylle est peu épais, parfois simplement formé d'une ou deux assises; le faisceau central subsiste encore, mais extrêmement réduit et exclusivement libérien, et il n'accomplit dans l'écaïlle qu'un très court trajet.

La fig. 6, Pl. x, représente une écaïlle du *C. Gronovii*; sous l'assise sécrétrice à grandes cellules qui constitue la partie principale du mésophylle, il n'y a qu'une seule assise cellulaire, sauf vers la partie centrale où il y en a deux. La nervure médiane n'est composée que d'un seul tube criblé; on ne remarque ce tube qu'avec un peu d'attention et si la coupe est pratiquée dans le voisinage du point d'attache de l'écaïlle.

Le *C. Europæa* possède un parenchyme foliaire un peu plus épais (fig. 7, Pl. x); la nervure libérienne est formée, non loin de sa naissance, de trois ou quatre petits tubes criblés. Quelques grandes cellules sécrétrices sont disséminées sous l'épiderme extérieur; vers le sommet de l'écaïlle, ces cellules constituent parfois, entre les deux épidermes, l'assise unique du mésophylle.

Dans quelques écailles, les cellules sécrétrices peuvent parfois atteindre, vers la base de l'organe, des proportions relativement assez grandes, et ressembler alors aux tubes laticifères corticaux de la tige (fig. 7, Pl. XI).

Je ne citerai pas d'autres exemples; une structure analogue à celle des deux espèces précédentes se retrouve dans toutes les autres Cuscutes. La plus grande réduction s'observe dans les *C. brevistyla*, *Arabica*, *Palæstina*, où la nervure médiane, réduite à une seule file libérienne étroite, ne fait qu'un très court trajet dans l'écaille et n'offre ensuite qu'une trace très vague de son existence. Nous sommes alors en présence de ces écailles que DECAISNE et KOCH ont comparées aux feuilles de certaines mousses.

Je reviendrai plus loin sur la feuille rudimentaire des Cuscutes, après avoir étudié la pénétration des faisceaux dans cet organe. A ce moment, la structure de l'écaille nous éclairera sur l'organisation de la tige.

IV.

RAMIFICATION — MARCHÉ DES FAISCEAUX DE LA TIGE A L'ÉCAILLE — EXPLICATION DE LA STRUCTURE DE LA TIGE — INFLORESCENCE.

I. — RAMIFICATION.

Le mode de ramification des Cuscutes, à l'aisselle de leurs écailles caulinaires ou feuilles rudimentaires, est le même dans toutes les espèces, mais avec des degrés divers. Tandis que dans les plantes ordinaires il ne se produit, en général,* qu'un seul rameau à l'aisselle de chaque feuille, dans la Cuscute chaque nœud unifolié porte plusieurs branches axillaires. Les bourgeons qui donnent naissance à ces branches, sont placés dans un même plan vertical qui est le plan de symétrie de l'écaille passant par l'axe de la tige mère; une coupe longitudinale pratiquée dans ce plan, partage donc, par le milieu, la tige mère, les divers bourgeons axillaires et l'écaille.

A proprement parler, ces rameaux que je nomme axillaires parce qu'ils naissent, en effet, à l'aisselle de la feuille rudimentaire, ne méritent pas tous ce nom au sens strictement morphologique du mot. En effet, les bourgeons qui produisent ces rameaux, naissent successivement l'un de l'autre; le premier formé, de ces rameaux, détaché de la branche-mère, est donc le seul qui soit axillaire, les autres sont des ramifications à plusieurs degrés de ce premier rameau.

Pour établir le mode de ramification des *Cuscutes*, il est avantageux de s'adresser tout d'abord à une espèce qui présente ce mode dans son plus grand développement; nous prendrons donc le *C. Japonica* qui est, avec le *C. exaltata*, l'espèce la plus élevée en organisation, ou, pour mieux dire, la moins atrophiée.

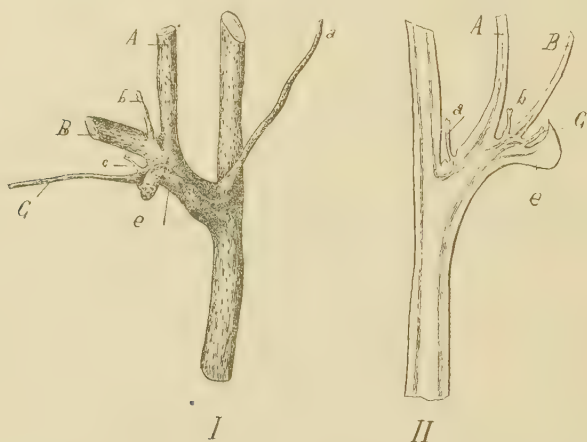


FIG. 17. — *C. Japonica*. Ramification de la tige. I, fragment d'une grosse tige avec rameaux; A, a, B, b, C, c, ramifications successives.
II. Coupe longitudinale d'un fragment analogue au précédent. Gr. nat.

Considérons la figure 17 qui représente un nœud pris dans une portion de tige assez grosse, de cette espèce, et une coupe à travers un nœud analogue pris dans le voisinage du premier. Afin de simplifier le discours, je désignerai par des lettres, toujours les mêmes, les branches de divers ordres.

La tige mère donne un bourgeon axillaire qui devient le

rameau A ; ce rameau A donne, à sa base, toujours à l'aisselle de l'écaille, un rameau de second ordre, B ; celui-ci donne à son tour, de la même manière, un rameau de troisième ordre C, et ainsi de suite. En général, il ne se forme, d'une manière bien développée, que les trois rameaux A, B, C ; le dernier même n'atteint un développement notable que dans les nœuds les plus âgés et dans les tiges les plus vigoureuses. Les rameaux d'ordres suivants, E, F, et quelquefois le rameau G, restent à l'état rudimentaire, cachés dans l'aisselle de l'écaille. Outre ces rameaux principaux, A, B, C..., il se forme des rameaux secondaires issus de ces derniers, à leur base même, et toujours dans l'écaille et dans le même plan de symétrie. Le rameau A donne un petit rameau *a*, dans l'angle formé par A et la tige mère ; le rameau B donne à son tour un petit rameau *b*, dans l'angle formé par A et B ; le rameau C donne un petit rameau analogue *c* et ainsi de suite. Les choses, en général, en restent là, de sorte qu'à l'aisselle d'une écaille il n'y a guère plus de six branches : trois principales, issues l'une de l'autre, et trois secondaires, issues respectivement des premières. La puissance de développement de ces rameaux va en diminuant du premier au dernier ; dans les rameaux principaux, le premier surtout, A, et le second, B, se développent en branches vigoureuses ; les rameaux secondaires restent toujours frêles, et il n'y a guère que le premier *a* qui, dans la tige âgée, acquière un certain développement.

En faisant abstraction des petits rameaux secondaires qu'on n'observe guère que dans le *C. Japonica*, on voit, en résumé, qu'il se produit, à l'aisselle de l'écaille caulinare, un certain nombre de rameaux issus successivement l'un de l'autre, situés dans le plan de symétrie de l'écaille et de la tige mère. Cette loi de ramification est générale dans les Cuscutacées : mais, suivant les espèces, et dans une même espèce suivant le degré de développement ou l'âge de la tige, il y a plus ou moins de rameaux.

Le schéma représenté par la figure 18 permet de se rendre compte d'un seul coup d'œil du mode de ramification que je viens de décrire. Je comparerai volontiers une telle succession de rameaux, issus l'un de l'autre, situés dans un même plan et d'un même côté, à une sorte de cyme sympodique scorpioïde dans laquelle un membre considéré continue à croître plus vigoureusement que son membre latéral, et s'allonge constamment au-dessus de lui. Dans la cyme

scorpioïde ordinaire, nous savons qu'au contraire un membre considéré cesse bientôt de s'allonger au-dessus du membre latéral, et se trouve débordé par lui.

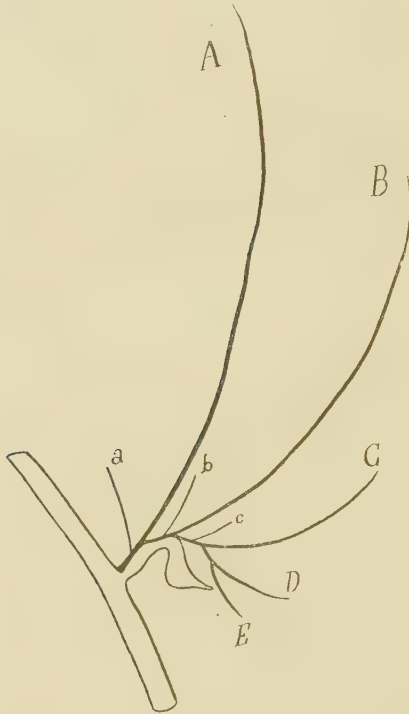


FIG. 18. — *C. Japonica*. Schéma de la ramification axillaire. A, B, C, D, E, rameaux principaux, issus successivement l'un de l'autre; a, b, c, rameaux secondaires, issus, chacun, de l'un des rameaux précédents.

Autrement dit: dans la cyme sympodique scorpioïde ordinaire, le sympode se retourne en spirale du côté des membres dominants, tandis que dans le cas des Cuscutes, le sympode se retourne en spirale du côté opposé aux membres dominants. Par conséquent si nous nommons le premier sympode, *cyme sympodique scorpioïde directe*, nous dirons que la ramification axillaire des Cuscutes est une *cyme sympodique scorpioïde inverse*.

L'écaille, largement sessile, est congrescente pendant un certain parcours avec les rameaux qui naissent à son aisselle (fig. 17), par suite d'un accroissement commun

avec la base des rameaux axillaires, de sorte que ceux-ci semblent être insérés sur la ligne médiane interne de l'écaille. Cette écaille congrescente se détache progressivement, en commençant par les bords, qui forment ainsi de chaque côté de la base du tronc commun des rameaux axillaires, deux petites expansions ou ailes qui vont en augmentant de largeur à mesure que le détachement se poursuit. Ces ailes commencent à se détacher en un point situé un peu au-dessous du niveau où le rameau A est lui-même complètement détaché de la tige mère; à partir de ce point, elles

s'élargissent de plus en plus, et, arrivées au niveau de la branche secondaire *a*, elles sont nettement saillantes. Les bords de l'écaille se détachent d'une manière encore plus sensible, un peu avant le niveau où la branche B, issue de A, va se détacher. C'est à ce moment, comme nous le verrons plus loin, que les deux faisceaux foliaires latéraux principaux pénètrent dans l'écaille. Le limbe de l'écaille devient enfin entièrement libre un peu avant le détachement total de la branche B; c'est à ce même niveau que le faisceau médian fait son entrée dans la feuille rudimentaire. L'écaille n'est donc absolument concrescente qu'avec les deux premiers rameaux A et B; les autres rameaux, C. D. . . ., naissent à l'aisselle du limbe, sans concrescence avec lui (fig. 17).

Une fois en liberté, le limbe atteint, dans les grandes espèces, une longueur de quelques millimètres. Vers la pointe du limbe, les bords se soudent parfois, et l'écaille est terminée par une sorte de capuchon; plus souvent encore, les bords restent libres, et l'écaille est simplement creusée en carène. Dans leur extrême jeunesse, les bourgeons sont cachés dans le capuchon ou dans la carène; lorsque les rameaux axillaires sont bien développés, le capuchon ou le sommet du limbe sont fréquemment rejetés en arrière et s'infléchissent plus ou moins, ultérieurement (fig. 17).

Dans toutes les Cuscutacées, on trouve à l'aisselle des écailles la progression, plus ou moins longue, des rameaux principaux A, B, C... Les branches secondaires *a*, *b*, *c*..., n'existent normalement que dans le *C. Japonica* et le *C. exaltata* parmi les Monostylées; je ne les ai pas observées dans les autres espèces de ce groupe telles que les *C. monogyna*, *Lehmanniana* et *Lupuliformis*. Dans les Distylées, la ramification axillaire est quelquefois abondante, et donne jusqu'à six rameaux principaux; il n'y a point de rameaux secondaires. Dans quelques petites espèces comme le *C. Epithymum* et le *C. Epilinum*, il se produit parfois une double rangée de bourgeons axillaires A, B, C... dans deux plans parallèles placés côte à côte. Mais c'est un cas exceptionnel dans la ramification des Cuscutes.

Suivons maintenant le développement des bourgeons axillaires, et considérons d'abord les Monostylées.

Les bourgeons axillaires naissent très près du sommet de la tige mère, pendant que les premières écailles se développent. Un petit mamelon arrondi apparaît d'abord; c'est le futur rameau principal

de premier ordre, A (fig. 2, 3, Pl. v). Les premières cellules qui entrent en activité dans la formation du bourgeon, appartiennent à l'épiderme et aux deux premières assises sous-épidermiques. Dans ces trois assises, sur une petite plage circulaire, les cellules s'accroissent en volume, et prennent des cloisons perpendiculaires au plan de l'assise. En d'autres termes, ces trois assises de la tige mère se continuent dans le bourgeon axillaire : la première fournira l'épiderme, et les deux autres, comme dans le bourgeon terminal, fourniront l'écorce du futur rameau. Bientôt après entre en jeu la troisième assise sous-épidermique, c'est-à-dire l'assise qui un peu plus haut, dans le bourgeon terminal, donne naissance au péricycle de la tige mère. Les cellules de cette assise s'accroissent d'abord en longueur, dans le sens de l'axe du futur rameau, et prennent des cloisons perpendiculaires au plan de l'assise ; le cloisonnement se poursuit ensuite dans toutes les directions et, en particulier, dans des plans perpendiculaires à l'axe du bourgeon, contribuant ainsi à l'accroissement en longueur, du bourgeon. La quatrième et la cinquième assise sous-épidermiques, qui dans le bourgeon terminal donnent naissance au procambium, semblent aussi contribuer à la formation du bourgeon axillaire ; mais les segments engendrés sous la calotte des trois premières assises y compris l'épiderme, forment un amas enchevêtré où il est bien difficile de reconnaître la part qui appartient à chaque assise. L'amorce des assises du bourgeon naissant avec leurs assises-mères, sur des coupes longitudinales, se reconnaît plus facilement du côté du bourgeon terminal que du côté de l'écaille. Du côté de l'écaille, ne s'amorcent d'une manière sensible, outre l'épiderme, que les deux premières assises sous-épidermiques (fig. 2, 3, Pl. v).

Lorsque le bourgeon a grandi, un ordre plus apparent se dessine dans les diverses assises de son sommet ; bientôt on peut y distinguer les six ou sept assises bien nettes qui, dans les Monostylées, donnent naissance aux diverses parties de la tige. Ce premier bourgeon qui sera le futur rameau A, ne tarde pas à donner lui-même naissance au bourgeon qui deviendra le rameau B ; le mamelon précurseur du bourgeon B apparaît, avant même que le bourgeon A ait produit, d'une manière apparente, des écailles à son sommet. Le rameau secondaire α ne tarde pas non plus à faire son apparition, mais on ne l'observe bien nettement que dans la troisième ou la quatrième écaille du bourgeon terminal.

Pendant que se forment les premiers bourgeons, à l'aisselle de l'écaille, au sommet du bourgeon terminal, cette écaille, encore incomplètement développée, poursuit activement sa croissance intercalaire; toutes ses cellules sont en pleine segmentation perpendiculairement à l'axe de l'organe. En même temps que le bourgeon croît, l'écaille se segmente à sa base, au point où son épiderme et ses deux assises sous-épidermiques confluent avec les mêmes assises du bourgeon axillaire (fig. 2, Pl. V). Il se produit ainsi une croissance commune soulevant la base de l'écaille et le bourgeon, ce qui provoque la concrescence, vers la base, d'une partie de l'écaille. Le même phénomène se produit pour le bourgeon B subséquent; de sorte que l'écaille ne détache librement son petit limbe que vers le niveau de la branche B.

Dans les Distylées, le petit mamelon précurseur du bourgeon axillaire est produit par la première assise sous-épidermique; un peu plus tard, la seconde assise entre en jeu. Il se forme ainsi, sous l'épiderme qui se cloisonne pour suivre le développement sous-jacent, un amas très enchevêtré de segments formant le petit bourgeon naissant. Lorsque le bourgeon est bien dégagé, un arrangement régulier se produit dans tous ces segments, et le sommet végétatif du rameau naissant se montre composé de trois assises de cellules-mères sans compter l'épiderme. Les deux premières assises sont destinées au parenchyme cortical, la troisième, au cylindre central du rameau axillaire.

II. — MARCHE DES FAISCEAUX, DE LA TIGE A L'ÉCAILLE.

Si nous nous reportons à la structure de la feuille rudimentaire que nous avons étudiée précédemment, nous nous rappelons que le nombre des faisceaux que cet organe reçoit de la tige, subit une rapide et brusque réduction, dès les premières espèces du groupe des Monostylées: dans le *C. Japonica* et le *C. exaltata*, il y a, dans l'écaille, un certain nombre de faisceaux libériens à droite et à gauche d'un faisceau central complet à l'origine; dans les autres Monostylées, il n'y a plus qu'un faisceau central complet à l'origine, qui ne tarde pas, en s'élevant dans l'écaille, à devenir uniquement libérien; enfin, dans toutes les Distylées, il n'y a plus qu'un faisceau central simplement libérien, dont l'importance, déjà faible

dans les espèces les plus vigoureuses, diminue de plus en plus.

Étudions maintenant la marche de ces faisceaux dans leur trajet depuis la tige jusqu'à la feuille rudimentaire, en passant par la

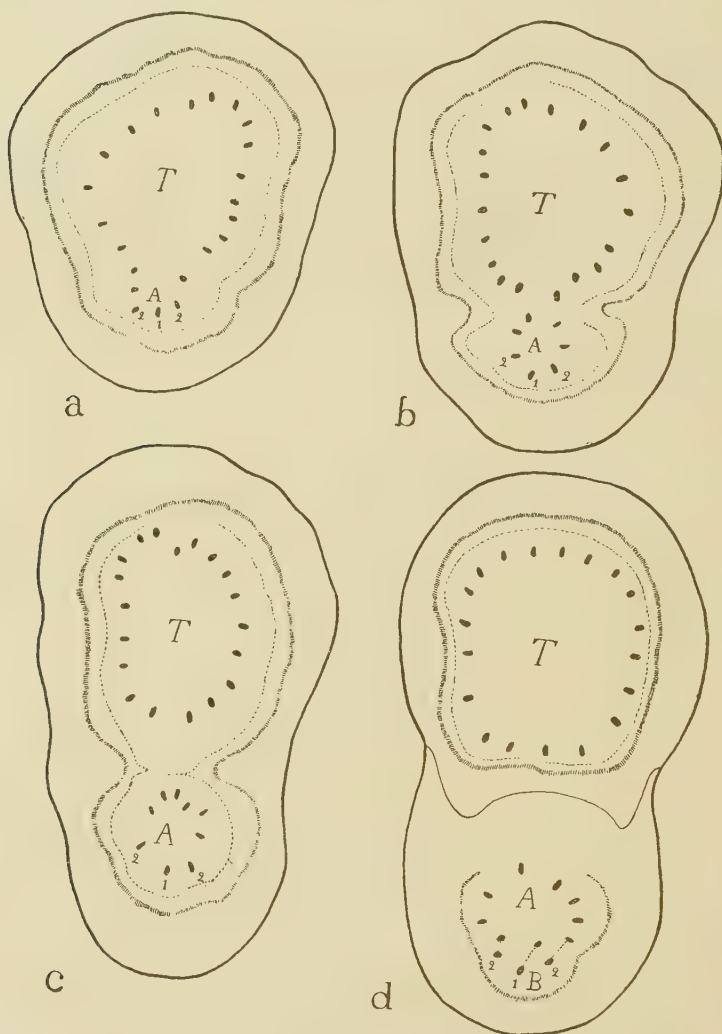


FIG. 19. — *C. Japonica*. Principaux niveaux du détachement des stèles axillaires et de l'écaïlle. *T*, tige-mère; 1, 2, 2, trace foliaire; *A*, stèle du rameau *A*; *B*, stèle du rameau *B*. La ligne en hachures représente l'endoderme; la partie blanche située entre cette dernière ligne et la ligne pointillée représente le péricycle. Gr. 20.

portion basilaire concrescente à l'écaïlle, et qui appartient successivement aux deux premiers rameaux principaux. Pour une telle étude, il est nécessaire de faire un examen attentif et répété de nombreuses coupes transversales en série, et de quelques coupes

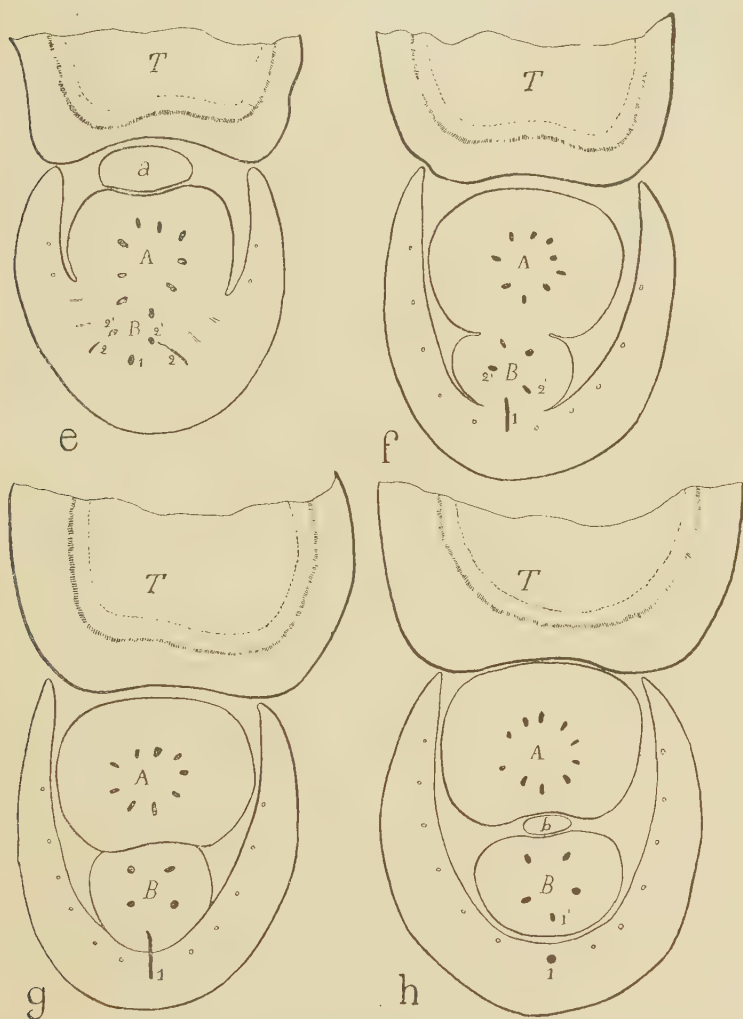


FIG. 20. — Suite de la figure précédente. Gr. 20.

longitudinales. Il me suffira de représenter ici les niveaux principaux du détachement des stèles de ramification (fig. 19 et 20).

A une certaine distance au-dessous du nœud, on commence déjà à discerner les faisceaux destinés à l'écaille, c'est-à-dire la *trace foliaire* (*a*). Cette trace foliaire est composée de trois faisceaux complets, abstraction faite, pour le moment, des faisceaux uniquement libériens qu'elle possède aussi en nombre très variable; elle occupe une petite anse dans la ligne circulaire de démarcation du cylindre central. Ces trois faisceaux complets cheminent dans le cylindre central, avec les faisceaux qui se ramifient sur eux en sympode, destinés à les remplacer dans la tige après leur départ dans la feuille et qu'on nomme *faisceaux réparateurs*. On voit bientôt, près du nœud, s'agrandir l'anse qui contient la trace foliaire et se former la stèle du rameau A (*b*, *c*); les trois faisceaux réparateurs restent dans la stèle de la tige mère, et les trois faisceaux foliaires cheminent dans la stèle destinée au rameau A et pénètrent avec elle dans le rameau A. Arrivés au niveau où commence la stèle B (*d*), les trois faisceaux foliaires laissent à la stèle A trois nouveaux faisceaux réparateurs, cheminent dans la stèle destinée au rameau B et entrent avec elle dans le rameau B. Un peu au-dessous du niveau où la stèle B va se détacher de la stèle A, les deux faisceaux latéraux de la trace foliaire, traversant le parenchyme cortical, pénètrent dans l'écaille après avoir laissé à la stèle B, en compensation, deux faisceaux réparateurs (*e*). Il ne reste plus dans B, de la trace foliaire primitive, que le faisceau foliaire médian; ce faisceau médian s'incurve de plus en plus (*f*), et pénètre à son tour dans l'écaille (*g*), à un niveau situé un peu au-dessus de celui où se sont échappés les deux faisceaux latéraux, et au point que nous connaissons, où le limbe de l'écaille concrescente devient complètement libre. Le faisceau médian, avant d'entrer dans l'écaille laisse au rameau B un faisceau réparateur (*h*).

En résumé, les trois faisceaux foliaires pénètrent dans l'écaille, après avoir successivement appartenu aux rameaux A et B dans leur partie concrescente à l'écaille. En passant d'un rameau à un autre, ils abandonnent au dernier, chacun un faisceau réparateur.

Dans la succession de la tige principale et des rameaux A et B, les faisceaux d'une branche-fille se réunissent en deux tronçons principaux et chacun de ces tronçons vient se souder aux deux faisceaux caulinaires de la branche-mère, à droite et à gauche du vide laissé par la trace foliaire. Les deux tronçons principaux de la

la branche A, viennent s'unir aux deux faisceaux caulinaires de la tige mère qui bordent la trace des trois faisceaux foliaires. Cette soudure se fait au-dessous du nœud, à une distance assez sensible ; de plus, les soudures, à droite et à gauche, ne se font pas généralement au même niveau, mais à des niveaux un peu différents.

Examinons maintenant d'un peu plus près l'entrée des faisceaux dans l'écaille, dont je viens de décrire le mode théorique. D'après ce mode théorique, nous avons vu les deux faisceaux latéraux entrer dans l'écaille un peu au-dessous du niveau de détachement de la branche B. Mais, en réalité, ces deux faisceaux n'entrent pas dans l'écaille d'une manière complète avec bois et liber. Seuls pénètrent dans l'écaille les faisceaux libériens ; les faisceaux vasculaires, après un court parcours vers l'écaille, avortent avant d'y arriver. Quelquefois, les faisceaux vasculaires arrivent très près de l'écaille ; les deux ou trois vaisseaux spiralés qui les composent se terminent en cul-de-sac, à leur entrée même dans cet organe. D'autre fois, le trajet de ces faisceaux vasculaires est moins appréciable ; souvent ces faisceaux ne font même pas ce léger parcours vers l'écaille, et ils semblent continuer tout droit leur course, comme s'ils appartenaient à la stèle du rameau B. Théoriquement, dans ce cas, on peut les nommer réparateurs, dès que les faisceaux libériens correspondants ont pénétré dans l'écaille : on peut considérer, en effet, que l'avortement de ces deux faisceaux vasculaires foliaires a été très rapide, et qu'ils n'ont fourni qu'un parcours insensible vers l'écaille ; de sorte que les deux faisceaux réparateurs qui naissent sur eux, semblent être simplement leur continuation.

L'entrée dans l'écaille des deux faisceaux latéraux ne se fait pas exactement au même niveau.

A une très petite distance au-dessous du niveau où la branche B va être complètement détachée, le faisceau médian, ainsi que nous l'avons vu, s'incurve et pénètre dans la feuille rudimentaire. A ce même point, l'écaille détache complètement son limbe. Le faisceau médian pénètre dans l'écaille à l'état complet, c'est-à-dire avec son bois et son liber. Mais le trajet dans l'écaille, du faisceau vasculaire, est de bien courte durée ; au bout d'un millimètre environ il s'éteint et le faisceau libérien, seul, continue sa course, ainsi que nous l'avons vu, en se ramifiant et s'anastomosant, pour venir s'épanouir dans la partie charnue de l'écaille.

Nous venons de suivre la marche des trois faisceaux foliaires qui dans la tige mère sont complets, c'est-à-dire qui possèdent bois et liber. Mais ce n'est pas tout. Nous savons que l'écaille sessile se détache progressivement du rameau axillaire par ses bords qui forment des ailes de plus en plus larges. Nous savons, d'autre part, que la tige possède un certain nombre de faisceaux uniquement libériens entremêlés aux faisceaux complets. Devant la *trace foliaire vasculaire* composée de trois faisceaux ligneux, se trouve, de la sorte, une *trace foliaire libérienne* formée d'un plus ou moins grand nombre de faisceaux libériens isolés. Or, à mesure que les ailes de l'écaille se détachent, on voit pénétrer dans cet organe des faisceaux libériens libres ; c'est ainsi que se constituent les faisceaux libériens qui sont à droite et à gauche du groupe médian des trois faisceaux principaux dont nous avons étudié plus haut le trajet, et qui donnent à la structure de l'écaille l'aspect décrit dans le chapitre précédent (fig. 2, 5, Pl. X ; fig. 3. Pl. XI).

Nous voyons donc, en résumé, qu'il entre dans l'écaille un certain nombre de faisceaux ; l'entrée se fait progressivement, à partir des faisceaux latéraux extrêmes, jusqu'au faisceau médian qui pénètre le dernier. Seul, ce faisceau médian est complet à son entrée ; les deux faisceaux latéraux principaux, perdent leur bois à leur arrivée dans l'écaille, tous les autres faisceaux latéraux sont, dès la tige, exclusivement libériens.

Tel est ce qui se passe dans les deux Monostylées, le *C. Japonica* et le *C. exaltata*, qui se placent ainsi à la tête de toutes les Cuscutes. A partir de ces deux espèces, une réduction brusque se fait sentir ; dans les autres Monostylées, il ne pénètre dans l'écaille que le faisceau médian ; les deux premiers faisceaux latéraux avortent en entier, sans même s'incurver d'une manière sensible vers l'écaille. Dans ces espèces, on reconnaît toujours cependant la trace foliaire, composée de trois faisceaux complets. Dans les Distylées, la réduction est plus sensible encore ; le faisceau médian lui-même avorte dans son bois, et ne laisse passer dans la feuille rudimentaire que sa partie libérienne.

III. — EXPLICATION DE LA STRUCTURE DE LA TIGE.

La feuille rudimentaire des Cuscutées, bien plus que toute autre région de leur système végétatif, nous montre d'une manière saisissante la marche régressive de ces végétaux, sous l'influence du parasitisme. La structure de cet organe présente, en effet, comme nous venons de le voir, des phases bien nettes de son atrophie graduelle, qui vont nous éclairer maintenant sur la structure de la tige.

Théoriquement, nous pouvons considérer la feuille ancestrale de la Cuscutée comme une feuille plurinerviée à partir de la base, recevant de la tige d'assez nombreux faisceaux libéro-ligneux. Sous l'influence de la vie parasitaire, une réduction s'est opérée peu à peu dans le nombre des faisceaux, puis dans ces faisceaux eux-mêmes s'est effectué un avortement progressif. Dans les espèces, comme le *C. Japonica* et le *C. exaltata*, qui ont conservé dans leur écaille les traces les plus considérables de l'organisation de la feuille primitive, nous avons vu entrer dans cette écaille un certain nombre de faisceaux. L'entrée de ces faisceaux, qui est progressive, commence, de chaque côté, par les faisceaux latéraux les plus extrêmes, et se termine par le faisceau médian. Ce faisceau foliaire médian existe dans la tige à l'état complet, c'est-à-dire avec son bois et son liber ; il est complet encore après sa pénétration dans l'écaille, mais sa partie vasculaire avorte après un court trajet. Les deux faisceaux latéraux principaux, c'est-à-dire ceux qui sont à droite et à gauche du faisceau médian, existent encore à l'état complet dans la tige, et c'est à leur entrée dans l'écaille qu'ils perdent leur bois. Quant aux autres faisceaux latéraux, ils entrent dans l'écaille à l'état exclusivement libérien, et ils nous donnent l'explication de ces faisceaux uniquement libériens, que l'on trouve, en grand nombre, entremêlés aux faisceaux complets, et dont l'origine était encore inexpliquée.

La constitution du système libéro-ligneux de la tige de ces espèces les moins atrophées, nous apparaît maintenant d'une manière très claire. Dans les faisceaux de ce système, destinés comme toujours aux feuilles, seuls ont conservé leur bois et leur liber, ceux qui sont appelés à devenir les faisceaux médians et les

deux faisceaux latéraux principaux des feuilles rudimentaires. Les faisceaux médians restent toujours complets dans la tige ; les deux faisceaux latéraux principaux perdent leur bois au nœud même où se trouve l'écaille à laquelle ils appartiennent. Quant aux autres faisceaux latéraux, leur bois est à jamais disparu dans la tige même, où ils ne se trouvent plus qu'à l'état libérien.

Cette atrophie graduelle des faisceaux encore existants dans la tige, serait suffisante pour nous autoriser à admettre que d'autres faisceaux ont complètement disparu sans laisser de trace ; mais nous avons, je crois, la preuve anatomique du fait. Nous avons vu, en effet, dans la phase de la plus grande activité cambiale, qu'il se forme çà et là des arcs générateurs assez longs, passant à travers les rayons interfasciculaires et réunissant les arcs intra-libériens. On a l'impression que ces arcs générateurs tendent à se réunir en une seule zone génératrice circulaire, sans pouvoir cependant y parvenir. Ce phénomène nous donne le souvenir d'un cercle primitif, serré, de faisceaux libéro-ligneux, formant, comme dans un très grand nombre de plantes, un anneau vasculaire et un anneau libérien continus. La zone génératrice, maintenant irrégulièrement disloquée, donnait donc primitivement naissance à un anneau libéro-ligneux épais, ou à un *pachyte* (1) suivant l'expression de VAN TIEGHEM.

Si maintenant, après les deux espèces précédentes, nous considérons les autres Monostylées, nous constatons une dégradation nouvelle et brusque du système libéro-ligneux de la tige. Dans les *C. Lehmanniana*, *monogyna*, *Lupuliformis*, etc., le nombre des faisceaux libéro-ligneux est moins considérable que dans les *C. Japonica* et *exaltata* ; il y a surtout bien moins de faisceaux exclusivement libériens. Dans ces espèces, un seul faisceau libéro-ligneux, le médian, pénètre dans l'écaille. Les deux faisceaux latéraux principaux, complets dans la tige, avortent en entier à l'entrée de l'écaille ; les quelques autres faisceaux latéraux qui existent encore dans la tige, mais en petit nombre et à l'état libérien, avortent aussi à leur entrée dans l'écaille.

Dans les Distylées, le nombre des faisceaux caulinaires diminue encore brusquement. Dans quelques espèces comme les *C. Americana*, *Chinensis*, *inflexa*, *tenuiflora*, *glomerata*, etc., de la

(1) De *παχύς*, épais, ou de *παχύτης*, épaisseur.

Section des Hétérostylées, des cylindres centraux de dix ou douze faisceaux ne se rencontrent que dans les tiges les plus vigoureuses ; il en est de même chez les Homostylées pour le *C. Europæa*. En général, dans ces espèces, le nombre des faisceaux s'élève très peu au-dessus de cinq, et souvent il ne dépasse pas cinq ; mais rarement il est inférieur à ce nombre, qui est en rapport, du reste, avec la fraction phyllotaxique $\frac{2}{5}$, des écailles. Dans ces espèces, on rencontre encore des faisceaux exclusivement libériens, mais ils sont rares. Il n'y a plus guère dans la tige que les faisceaux foliaires médians dont le bois avorte à l'entrée de l'écaille.

IV. — L'INFLORESCENCE.

L'inflorescence des Cuscutées, dont le type fondamental n'a pas été encore défini, présente souvent une complication qu'on ne peut saisir, sans la connaissance que nous venons de faire, de la loi de ramification de ces plantes.

Le *Cuscuta Timorensis* est la seule espèce qui offre une inflorescence dite *indéfinie* ou *indéterminée*, c'est-à-dire dont l'axe floral est terminé par un bourgeon végétatif. Dans toutes les autres espèces, l'axe est terminé par une fleur ; l'inflorescence est, comme l'on dit quelquefois, *définie* ou *déterminée*. D'une manière générale, les fleurs sessiles ou plus ou moins pédicellées sont groupées en cymules, sur des grappes de formes variées, sur des épis, sur des corymbes ou des ombelles, ou bien, sont réunies en capitules plus ou moins denses. L'inflorescence présente, en somme, comme forme, toutes les variétés depuis la grappe jusqu'au capitule.

Les inflorescences les plus larges appartiennent au groupe des grandes Cuscutées, aux Monostylées, qui croissent principalement en Asie ; les fleurs sont groupées en épis ou en grappes plus ou moins composées. Les Cuscutées de la section des Hétérostylées possèdent des inflorescences plus ramassées, mais variées : ce sont des grappes courtes ou globuleuses, des corymbes ou des cymes ombelliformes. Quelques unes de ces espèces habitent l'Asie, mais la plupart sont américaines ou océaniques. Dans la section des Homostylées, l'inflorescence devient, peu à peu, de plus en plus compacte, et descend jusqu'au capitule. Quelques unes de ces espèces habitent

l'Asie Occidentale ou le Nord de l'Afrique, mais la plupart sont européennes.

J'ai étudié le mode de disposition des fleurs de presque toutes les espèces connues, et j'ai pu m'assurer ainsi que les diverses formes de l'inflorescence des *Cuscuta* appartiennent à un type fondamental unique. Je n'analyserai ici qu'un petit nombre de formes, qui établissent suffisamment les points principaux du passage de la forme large de la grappe à la forme compacte du capitule ; après quoi, je tâcherai de définir le type fondamental de l'inflorescence.

Ainsi qu'il est facile de le prévoir, l'inflorescence représente en raccourci les phénomènes généraux de la ramification axillaire, et c'est ce raccourcissement, plus ou moins prononcé suivant les espèces, qui produit leurs inflorescences diverses. Afin de faciliter la description, j'emploierai pour désigner les branches florales des divers ordres, les mêmes lettres A, B, C, D... dont je me suis servi pour les rameaux axillaires.

J'étudierai l'inflorescence du *C. Japonica* parmi les Monostylées et des *C. cuspidata*, *Africana*, *chlorocarpa*, *Gronovii*, *Arabica*, *planiflora* et *Europæa* parmi les Distylées.

***Cuscuta japonica*.** — Les fleurs de cette espèce sont groupées en grappes plus ou moins longues qui peuvent atteindre parfois huit ou dix centimètres.

A l'époque de la floraison, lorsque les rameaux végétatifs font place aux rameaux floraux, il naît à l'aisselle de chaque écaille caulinaire, un *groupe floral* formé de plusieurs grappes ou rameaux floraux. Ces rameaux floraux naissent à l'aisselle de l'écaille, de la même manière que nous avons vu naître les rameaux végétatifs, de sorte que les divers rameaux du groupe floral peuvent, comme précédemment, se nommer A, B, C, D, E (fig. 24, I). Ces rameaux principaux donnent aussi naissance à des rameaux secondaires, *a*, *b*, *c*. . . toujours représentés par une simple fleur sessile. Ordinairement, seuls les trois premiers rameaux A, B, C, du groupe floral son bien constitués ; le rameau D est rudimentaire, et le rameau E, quand il existe, n'est représenté que par une fleur sessile. Les rameaux secondaires *a*, *b* sont les seuls qui existent, à l'état de fleurs sessiles, dans les groupes floraux les plus riches ; quelquefois le rameau *a* seulement est représenté, très souvent ils avortent

tous deux ensemble. Dans les Monostylées autres que le *C. Japonica* je ne les ai jamais rencontrés. Tous les rameaux principaux du groupe floral vont en diminuant d'importance, à partir du premier, A.



FIG. 21. — Inflorescences de diverses Cuscutes; figures demi-schématiques. Les lettres A, B, C, D... désignent les branches florales d'ordres successifs, issues de l'aisselle de l'échelle caulinaire.

- I. Inflorescence du *C. Japonica*; grandeur naturelle. Les écailles du rachis principal de la grappe sont insérées suivant la fraction $2/5$, mais pour rendre plus facile la lecture de la figure, elles sont dessinées dans un même plan. II. Inflorescences du *C. Gronovii*; gr. nat.

Le premier rameau floral A, porte un certain nombre d'écailles, rangées comme sur les branches végétatives, suivant le cycle $2/5$. A l'aisselle de ces écailles, naissent, suivant la loi connue, des rameaux floraux secondaires, d'autant plus courts qu'ils sont situés plus près du sommet. Les premières écailles ne portent qu'un seul rameau représenté par une fleur sessile. Les écailles suivantes portent deux rameaux d'ordres A et B, représentés aussi par des fleurs sessiles. Les dernières écailles portent des rameaux plus développés, et celles qui sont situées vers la base de la grappe portent même les trois rameaux A, B, C: C est une simple fleur sessile; B est un très court rameau portant à l'aisselle de son unique échelle une seule fleur sessile d'ordre A; A porte plusieurs écailles uniflores.

Il arrive quelquefois que le premier rameau A, du groupe floral, se développe en une branche végétative ordinaire ou portant à l'aisselle de ses écailles des groupes floraux pauciflores.

Le second rameau B, du groupe floral ne donne à l'aisselle de ses écailles qu'une ou deux fleurs sessiles. Le rameau C ne donne qu'une fleur sessile par écaille. Le rameau D est rudimentaire; il n'est représenté que par une fleur, portant parfois sur son court pédicelle une ou deux écailles très petites avec une fleur rudimentaire à leur aisselle. Enfin, le rameau E n'est représenté que par une seule fleur sessile.

Les groupes floraux sont d'autant mieux développés que la tige qui les porte est plus vigoureuse ou qu'ils sont plus rapprochés des spires haustoriales. Le groupe que je viens de décrire, schématisé par la figure précitée, est l'un des plus complets. On voit, en résumé, qu'il représente en raccourci, mais d'une manière très nette, la ramification ordinaire de la tige. Autrement dit, il est formé de plusieurs rameaux principaux, issus successivement l'un de l'autre, et situés dans un même plan qui est le plan de symétrie de la tige et de la feuille rudimentaire; sur chaque rameau floral principal, la ramification secondaire suit la même loi mais se réduit de plus en plus, jusqu'à la simple fleur sessile.

Dans toutes les autres espèces du groupe des Monostylées la disposition florale est la même, rappelant toujours d'une manière très apparente la ramification axillaire de la tige. Seule la forme des grappes florales varie suivant les espèces et suivant que les fleurs sont sessiles ou pédicellées et ce serait sortir de mon sujet que de passer en revue ces formes diverses.

A partir des Monostylées, le mode général de la ramification subit dans l'inflorescence une réduction de plus en plus grande. Le rameau floral ne porte jamais un cycle complet $2/5$ d'écailles, aussi la forme de l'inflorescence devient-elle tout de suite plus ramassée et offre-t-elle à partir de ce moment une grande diversité d'allures.

Cuscuta Cuspidata (fig. 22, II). — A l'aisselle de l'écaille caulinnaire, croissent plusieurs branches florales décroissantes, situées dans le plan de symétrie de l'écaille et de la tige, et que nous pouvons désigner comme précédemment par les lettres A, B, C, D, E. Dans chacun de ces rameaux floraux pris isolément, le raccourcissement

du mode de ramification devient de plus en plus considérable. Les plus gros de ces rameaux portent trois ou quatre écailles principales, assez rapprochées deux par deux, produisant à leur aisselle des rameaux secondaires, plus ou moins inégaux, et eux-mêmes inégalement ramifiés, donnant à la grappe l'aspect d'un panicule.

Sur le premier rameau principal A, on reconnaît encore, dans les rameaux secondaires, l'arrangement normal; on le reconnaît aussi dans les plus gros groupes tertiaires. Les rameaux secondaires portent quelques écailles stériles; de pareilles écailles stériles se trouvent aussi sur les pédicelles floraux, un peu au-dessous du calice; de



FIG. 22. — Inflorescences de diverses *Cuscutes*; figures demi-schématiques, grossies. Les lettres A, B, C, D... désignent les branches florales d'ordres successifs issues de l'aisselle de l'écaille caulinaire.

I, *C. chlorocarpa*; II, *C. cuspidata*; III, *C. Africana*; IV, capitule pauciflore de *C. planiflora*; V, capitule pauciflore de *C. Arabica*; VI, capitule pauciflore de *C. planiflora*.

sorte que l'arrangement normal est légèrement défiguré dans les ramifications de dernier ordre, où il faut un peu d'attention pour le démêler.

Cuscuta Africana (Fig. 22, III). — Le groupe floral représenté ici est formé des quatre rameaux d'ordre A, B, C et D, qui vont, comme toujours, en décroissant à partir du premier. Le rameau A porte trois écailles *m*, *n*, *p*, assez rapprochées. L'écaille *m* porte deux rameaux d'ordre A et B; B est représenté par une fleur courtement pédicellée, A donne à l'aisselle de son unique écaille un rameau tertiaire d'ordre A, représenté par une fleur. L'écaille *p* donne la même ramification que l'écaille *m*. L'écaille *n* inférieure ne donne qu'un rameau secondaire d'ordre A portant deux écailles: l'écaille inférieure de ce rameau secondaire donne un rameau A tertiaire, portant lui-même à son unique écaille un rameau A quaternaire représenté par une fleur; l'écaille supérieure donne un rameau tertiaire représenté par une fleur.

Nous voyons donc que les rameaux principaux du groupe floral suivent la loi générale de ramification, mais que dans chacun de ces rameaux il s'est opéré une réduction très sensible. La croissance des rameaux d'ordres successifs, sur chacun de ces rameaux principaux, donne à ces derniers la forme d'un corymbe.

Cuscuta chlorocarpa (Fig. 22, I). — On reconnaît, encore ici, le système A, B, C, D, de rameaux principaux croissant dans le même plan. Les derniers rameaux C et D ne sont représentés que par une fleur pédicellée. Le rameau A porte deux écailles, le rameau B n'en porte qu'une; à chaque nœud, l'axe floral s'infléchit légèrement et, à l'aisselle de l'écaille, croissent deux ou trois fleurs pédicellées rangées d'après la loi générale de ramification. Cela donne aux plus grands rameaux l'aspect vague d'un épi d'ombelles pauciflores, et, pour les petits rameaux, d'une cymule ombelliforme.

Cuscuta Gronovii (Fig. 21, II, 1, 2, 3, 4). — Nous savons que la tige de cette espèce porte deux sortes de branches: les unes normales ou axillaires, les autres extra-axillaires ou branches haustoriales. Ainsi qu'on peut le prévoir, puisque les rameaux extra-axillaires sont insérés isolément, les groupes floraux représentent toujours des branches axillaires. Ces groupes floraux ont la forme d'ombelles dont les pédicelles principaux, minces et très flexibles, se courbant sous le poids de leurs fleurs chacun de leur côté, forment un petit bouquet dont les brins semblent naître en un même point de l'écaille caulinaire. Mais si l'on examine avec attention ces pédicelles, on

remarque qu'ils sont issus successivement l'un de l'autre, et qu'il est facile de les étaler dans un même plan qui est le plan de symétrie commun à la tige et à l'écaille.

Considérons le groupe floral 2, de la figure précitée. Le premier rameau d'ordre A, porte une seule écaille, à l'aiselle de laquelle se trouve la succession des rameaux d'ordres A, B, C, D, représentés par une seule fleur pédicellée. Le second rameau d'ordre B porte à sa seule écaille une succession A, B, C, de rameaux secondaires représentés par une fleur pédicellée; l'un de ces rameaux secondaires, C, porte une écaille stérile.

Dans le groupe floral 1, les rameaux d'ordres D, E, F, sont représentés simplement par une fleur pédicellée. Dans le groupe 3, le rameau principal A, porte à l'aiselle de son unique écaille, les deux rameaux secondaires d'ordres A et B; le rameau secondaire B, porte lui-même une petite écaille à l'aiselle de laquelle croît un rameau tertiaire d'ordre A.

L'inflorescence du *C. Gronovii*, offre parfois des phénomènes exceptionnels. Considérons par exemple le groupe 4. Parmi les rameaux du groupe floral, se développe quelquefois un autre rameau, normal, ici d'ordre D, donnant de petits groupes floraux composés d'une seule fleur ou de deux. D'autres fois, le rameau A, très petit, n'est représenté que par une simple fleur; peut-être ce rameau a-t-il simplement la valeur du petit rameau d'ordre *a* que nous avons observé précédemment dans le *C. Japonica*. Le groupe 4, représenté ici, réunit par hasard ces deux cas exceptionnels.

En résumé, nous voyons que la disposition florale du *C. Gronovii*, suit la loi générale de la ramification, mais avec un raccourcissement encore plus prononcé que dans les espèces précédentes.

Cuscuta Arabica (Fig. 22, V).—Nous arrivons avec cette espèce à un raccourcissement encore plus sensible et nous nous acheminons vers le capitule. Le *C. Arabica* est d'ailleurs une espèce à capitules, mais il offre aussi de nombreux groupes pauciflores, comme celui représenté ici, qui servent de transition. Ce groupe est composé de quatre petits rameaux, qu'on peut étaler facilement dans le même plan qui est, comme toujours, le plan commun de symétrie de l'écaille et de la tige. Ces rameaux sont d'ordres A, B, C, D, E; le rameau A se développe en branche végétative normale, fait assez commun dans les espèces à capitules, et même dans quelques

autres espèces ; les autres rameaux sont constitués par de simples fleurs, d'autant plus grosses et plus longuement pédicellées qu'elles sont plus rapprochées de la branche-mère.

Cuscuta planiflora (fig. 22, IV, VI). — Cette espèce est comme la précédente, une Cuscuta à capitules qui nous fournit aussi des groupes pauciflores où la loi générale de ramification est mise facilement en relief. Le groupe IV contient trois rameaux d'ordres A, B, C, représentés par de simples fleurs. Le groupe VI possède d'assez nombreux rameaux d'ordres A, B, C, D, E, F, G, portés par un renflement dû à la condescence de leurs parties inférieures ; le rameau A se développe en branche végétative normale ; les autres rameaux sont représentés par des fleurs courtement pédicellées dont le développement suit la loi de décroissance, connue. Nous approchons de la forme véritable du capitule ; dans les fleurs les plus grosses, B et C, à la base des pédicelles, on peut parfois, à l'aide de la loupe, apercevoir des petits rudiments de fleurs ou rameaux, secondaires.

Cuscuta Europœa (fig. 23, I, II), — Cette espèce porte des capitules composés souvent d'un assez grand nombre de fleurs serrées les unes contre les autres en une masse plus ou moins globuleuse. Pour étudier ces capitules, il est nécessaire de recourir à des coupes pratiquées dans divers sens ; grâce à la connaissance de la loi générale de la ramification axillaire et à celle des inflorescences qui précèdent, on peut ainsi se rendre compte de leur constitution, très compliquée au premier abord

Si l'on pratique à travers un capitule pauciflore (II) une coupe longitudinale suivant le plan de symétrie de l'échelle et de la tige, on reconnaît encore la succession A, B, C, D. . . des rameaux principaux. Souvent le rameau A est normal, et se développe assez longuement, portant à l'aisselle de ses écailles de petits groupes floraux. Les autres rameaux ne sont représentés que par une simple fleur, d'autant plus grande et mieux développée qu'elle est d'un degré supérieur ; mais tous ces rameaux sont condescents à leur base, formant, par leur partie commune, une sorte de réceptacle surmonté par les fleurs sessiles. Les traces des faisceaux se rendant aux fleurs sessiles montrent assez bien les rapports des divers rameaux entre eux, suivant la loi connue, surtout pour les premiers, A, B, C.

Si le capitule contient un grand nombre de fleurs, la congrescence basilaire des rameaux produit un réceptacle plus large, et les rapports des divers rameaux entre eux sont un peu plus masqués (I). Cependant, la succession des fleurs d'ordres A, B, C, D, E, F, G, H, I, dans le plan de symétrie, met suffisamment en relief la loi générale de la ramification.

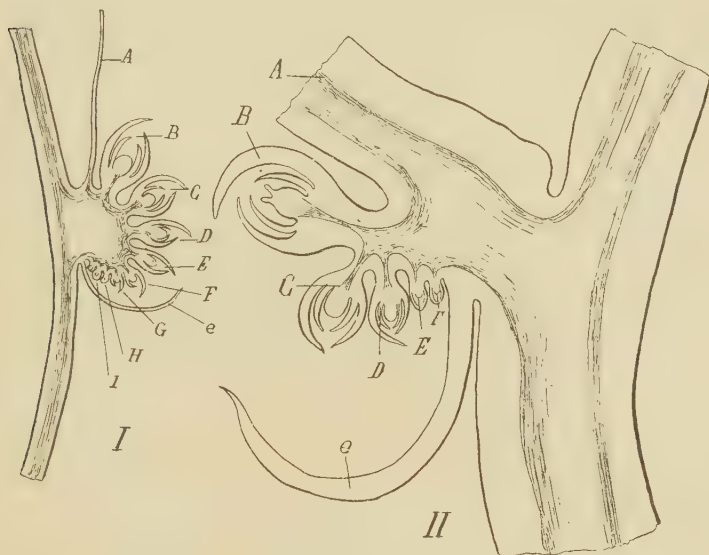


FIG. 23. — Inflorescence du *C. Europæa*; coupes longitudinales de deux capitules. I, gr. 2 1/2; II, gr. 9.

Si l'on pratique, à travers un capitule, des coupes perpendiculaires, à la fois au plan du réceptacle qui supporte les fleurs et au plan de symétrie du groupe floral, les traces des petites stèles florales, dont on suit assez facilement le trajet, montrent que les fleurs sessiles de la ligne médiane, c'est-à-dire les fleurs A, B, C, etc., portent à leur base des fleurs sessiles secondaires portant elles-mêmes quelquefois des fleurs tertiaires. Ces fleurs ne naissent pas à l'aisselle d'écailles, dont le réceptacle est toujours dépourvu.

Nous voyons donc, en résumé, que dans le capitule des Cuscutées, les rameaux floraux principaux et les rameaux de degrés divers qui en sont issus, représentés par une simple fleur, offrent la disposition générale de la ramification axillaire, mais se soudent par leur partie

basilaire pour former un réceptacle commun, de fleurs sessiles.

Le capitule représente donc le plus grand degré de raccourcissement du mode général de l'inflorescence

Type fondamental de l'inflorescence. — Par l'analyse des inflorescences des diverses espèces qui précèdent, nous venons de nous rendre compte que les divers modes de disposition des fleurs des Cuscutées, depuis la grappe jusqu'au capitule, ne sont que des raccourcissements du mode général de la ramification axillaire de ces plantes.

Nous avons défini précédemment cette ramification axillaire sous le nom de *cyme sympodique scorpioïde inverse*. Nous pourrions donc donner, au groupe floral principal axillaire et aux petits groupes floraux d'ordres divers issus du groupe principal, la même dénomination ou celle équivalente de *cyme unipare scorpioïde*, qui s'applique mieux à la disposition florale. Nous dirons même, d'une manière générale, que le type fondamental de l'inflorescence des Cuscutées est la *cyme unipare scorpioïde* (1).

V.

LES LATICIFÈRES.

SCHULTZ (2), le premier, il me semble, dans un travail déjà ancien, cite la Cuscute parmi les végétaux à suc laiteux ; il n'entre dans aucun détail sur les laticifères de cette plante, mais pressent seulement leur existence.

Quelques années plus tard, DECAISNE (3) croit apercevoir un gros

(1) Au moment d'envoyer le présent travail à l'impression, j'ai eu connaissance de l'intéressant Mémoire publié récemment par P. VIALA et G. BOYER, sur la Cuscute de la Vigne. Les auteurs y donnent une description soignée de l'anatomie de la fleur et de l'inflorescence du *Cuscuta monogyna*. Ils arrivent aussi à cette conclusion que l'inflorescence de cette espèce est une *cyme unipare scorpioïde*.

P. VIALA et G. BOYER. La Cuscute de la Vigne (*Cuscuta monogyna*. VAHL). *Revue de Viticulture*, 1899.

(2) SCHULTZ. Sur la circulation et sur les vaisseaux laticifères. Paris 1839.

(3) DECAISNE. Sur la structure anatomique de la Cuscute et du Cassytha. *Ann. des Sc. nat. Bot.*, III^e série, tome V, p. 247, 1846.

vaisseau à latex vers la pointe interne du faisceau vasculaire.

D'après DORNER (1) qui a étudié quelques espèces européennes, comme le *C. Epithymum*, il y aurait, entre l'écorce et le cercle libéro-ligneux, un anneau de vaisseaux laticifères. Cet anneau n'existe pas, nous dit SOLMS-LAUBACH (2) qui a examiné les *C. Epithymum*, *Trifolii*, *tenuiflora*, *Lupuliformis* : ces organes sont simplement épars au sein du tissu cortical et le gros vaisseau laticifère signalé par DECAISNE à la pointe du faisceau vasculaire, n'est pas autre chose que la lacune aérifère, formée par la destruction des tissus en ce point, et dont nous avons vu plus haut l'existence générale dans les Cuscutacées.

La question des laticifères est donc très controversée parmi les auteurs qui ont précédé L. KOCH. D'après ce que nous connaissons de la structure de la tige, il est évident que l'observation de DECAISNE est erronée, et que SOLMS-LAUBACH la réfute et l'interprète avec exactitude. Mais il est très curieux de constater que DORNER a passé bien près de la vérité : dans des coupes de tiges encore jeunes, incomplètement adultes et présentant des traces sensibles de ce que j'ai nommé la structure primitive, il a aperçu ce cercle de grandes ouvertures qui sont, en effet, des sections de vaisseaux laticifères. Malgré cela, ni SOLMS-LAUBACH, ni KOCH, après lui, ne résolvent encore la question. KOCH (3) ne voit pas le cercle régulier des laticifères entourant l'anneau libérien, mais il observe ces organes épars dans l'écorce de quelques espèces. Ainsi dans le *C. Epithymum*, il trouve quelques laticifères isolés, disposés dans le tissu cortical ; il fait la même remarque pour le *C. Europæa* où ils sont plus nombreux ; il y en a aussi un certain nombre dans l'écorce du *C. Gronovii* où ils contiennent de la résine ; ils sont peu nombreux dans le tissu cortical du *C. Chinensis*, et rares dans le *C. rostrata* ; il n'y en a pas du tout dans le *C. Africana* et le *C. Americana*. KOCH trouve aussi des laticifères dans l'écorce du *C. monogyna* et dit qu'il n'est pas rare de voir ces organes pénétrer jusque dans les

(1) DORNER. Die Cuscuten der ungarischen Flora. *Linnaea*, Bd. XXXV, p. 130, 1867-1868.

(2) SOLMS-LAUBACH. Über den Bau und die Entwicklung parasitischer Phanerogamen. — *Pringsheims Jahrbücher für wissenschaftliche Botanik*, Bd. VI.

(3) KOCH. Untersuchungen über die Entwicklung der Cuscuten. Bonn, 1874 (*Hanstein's Botanische Abhandlungen*, Bd. II, Heft 3).

cordons du liber et s'anastomoser avec des laticifères semblables qui se trouvent dans cette région.

Dans un travail récent, MAX. CORNU (1) nous donne une intéressante description de la structure du *C. Lehmanniana* adulte, et signale dans l'écorce et au voisinage des faisceaux libéro-ligneux, la présence de quelques laticifères. Il décrit aussi, et figure, un laticifère à parois minces, isolé par la macération.

Enfin, dans un mémoire plus récent encore, j'étudie moi-même (2) d'une manière plus complète les laticifères des grandes Cuscutes, dans leur localisation et la structure de leur membrane ; je signale, en outre, le premier, la curieuse constitution plurinucléaire des laticifères péricycliques. Je vais maintenant, dans ce chapitre, reprendre mes premières observations, et les étendre à toute la série des Cuscutes.

Les Cuscutacées possèdent un appareil laticifère important et remarquable par sa constitution. Cet appareil présente dans toutes les espèces de cette famille, la même organisation générale et la même disposition anatomique. Nous savons déjà que la tige des Cuscutes, à quelque groupe qu'elles appartiennent, possède dans son jeune âge, avant l'époque de la structure primaire proprement dite, une structure que j'ai appelée *primitive* et qui offre partout le même aspect caractéristique. Dans cette structure primitive, que nous avons étudiée précédemment, existe à la périphérie du parenchyme de l'écorce, un cercle de laticifères corticaux séparés les uns des autres par un très petit nombre de cellules et tranchant nettement sur le tissu général d'une coupe transversale, par leurs grosses sections (fig. 1, Pl. VI ; fig. 6, Pl. VII : *C. Japonica*, *C. Gronovii*). D'autre part, un cercle d'ouvertures encore plus grosses, très rapprochées, séparées même quelquefois entre elles par une seule cellule étroite et radialement allongée, constitue la partie principale du péricycle ; ces ouvertures qui donnent à cette région son aspect très caractéristique, sont les sections transversales des laticifères péricycliques (figures précédentes).

L'appareil sécréteur des Cuscutes est donc formé de laticifères corticaux et de laticifères péricycliques.

(1) MAX. CORNU. Note sur une Cuscute du Turkestan (*Cuscuta Lehmanniana*, BUNGE). *Bull. Soc. bot. fr.*, 3^e série, t. III, n^o 9, pp. 699-720.

(2) MARCEL MIRANDE. Sur les laticifères et les tubes criblés des Cuscutes monogynées. *Journal de Bot.*, t. XII, 1898, n^{os} 5 et 6.

Dans un grand nombre d'espèces des divers types *Gronovii*, *Chinensis*, *Americana*, la disposition primitive des laticifères reste assez longtemps apparente (Pl. VII, VIII, IX), et si l'importance de ces organes a échappé jusqu'ici à l'observation des botanistes, cela tient apparemment à ce que ces espèces ont été peu étudiées. Dans les grandes espèces et dans nos espèces indigènes, telles que le *C. Europæa* et le *C. Epithymum*, les laticifères corticaux, bientôt noyés au sein des cellules de l'écorce et confondus avec elles, souvent écrasés et réduits à la forme de simples méats, éloignés les uns des autres, échappent à l'attention si on ne les a pas suivis depuis leur origine. Dans quelques espèces, comme le *C. tenuiflora* où ils sont assez gros, ils sont plus reconnaissables, mais encore peuvent-ils passer inaperçus si l'on n'a pas étudié la structure de la tige jeune. Le cercle des laticifères péricycliques, lui aussi, est disloqué : ces laticifères, éloignés les uns des autres par suite de la prolifération et de la croissance de leurs cellules intermédiaires, sont rejetés à droite et à gauche de leur ligne primitive ; ils prennent aussi des formes qui les rendent méconnaissables ; en maintes régions de la tige, ils acquièrent même une sclérification qui leur donne l'aspect de simples fibres ; ailleurs, étirés par la croissance intercalaire, ils diminuent considérablement de diamètre. Il n'est donc pas étonnant que maints auteurs n'aient pas aperçu les laticifères péricycliques, et que l'importance de ces organes ait échappé à ceux qui ont pu en observer, çà et là, quelques-uns. Ainsi, les figures 8 et 9, Pl. XIV, représentent, en coupe transversale, deux laticifères péricycliques du *C. Europæa* et du *C. Japonica*. Avec l'âge, ces laticifères ont été écrasés par des cellules voisines ; au lieu de présenter une forme plus ou moins ronde, ils sont limités par des parois courbes tournant vers l'intérieur leur convexité ; ils offrent ainsi l'aspect d'une cavité étoilée. Ailleurs, l'écrasement est plus complet ; il est parfois très accentué, et l'ouverture des laticifères possède alors l'aspect d'une fente longue et étroite, rappelant un long méat. Souvent, la membrane est très mince et ne se détache pas visiblement des cellules de bordure, ce qui rend l'erreur précédente plus facile encore. Lorsque l'on peut voir, dans ces ouvertures en forme de fentes, des petits méats triangulaires au contact des cellules voisines, on n'a aucun doute sur leur constitution cellulaire. Mais souvent, l'on ne voit aucun méat ; et pour apercevoir la membrane du laticifère, fortement adhérente aux membranes des cellules adjacentes, il est

indispensable de provoquer le gonflement et le détachement partiel de cette membrane par un réactif approprié. L'observation de ces organes n'offre donc pas, au premier abord, une grande facilité : si j'ajoute que sur des coupes transversales et même sur des coupes longitudinales, l'organe est souvent vide de matière sécrétée, nous comprendrons que seuls les laticifères qui se font remarquer par leur contenu résineux ou coloré, ont pu frapper l'attention d'une manière particulière. Or, sur bien des coupes on ne trouve qu'un petit nombre de ces laticifères ainsi apparents, aussi l'importance du système sécréteur a-t-elle échappé aux observateurs. Il y a, en outre, d'autres sujets d'erreurs : la fig. 11, Pl. xiv, et la fig. 9, Pl. vii, représentent des laticifères péricycliques du *C. Gronovii*, à membranes épaissies quoique cellulotiques ; il est bien difficile de ne pas prendre ces laticifères pour des fibres si l'on n'a pas suivi leur développement ; l'erreur est d'autant plus aisée qu'ils sont souvent situés à côté de véritables fibres. De même, on voit fréquemment, au voisinage des faisceaux libériens, des organes sclérifiés (fig. 2, Pl. vi, *Ip*) offrant l'aspect de vraies fibres et qui sont, comme nous le verrons plus loin, des laticifères péricycliques.

I. — LATICIFÈRES CORTICAUX.

Dans la tige jeune, en structure primitive, les laticifères corticaux forment, ainsi que nous l'avons vu, un cercle régulier et serré, situé vers la périphérie du parenchyme cortical (fig. 1, Pl. vi ; fig. 6, Pl. vii). Souvent ils sont placés sous l'épiderme lui-même, d'autres fois, dans la première ou dans la seconde assise sous-épidermique. Lorsque la tige est adulte, et que les laticifères sont noyés dans la masse corticale et écartés les uns des autres, ils restent encore à la périphérie de l'écorce, plus ou moins éloignés de l'épiderme (fig. 1, Pl. viii, *C. Chinensis* ; fig. 7, Pl. vii, *C. Gronovii* ; fig. 3, Pl. ix, *C. Epithymum*). Avec un peu d'attention, on les retrouve, surtout s'ils se font distinguer par un contenu coloré ; dans tous les cas, une région de tige qui n'en montre qu'un petit nombre en section transversale, en fournit une assez grande quantité par le moyen de la dissociation des cellules.

Dans leur extrême jeunesse, sous les premières écailles bien formées du bourgeon végétatif, les laticifères corticaux se présentent

sous la forme de longues files de cellules dont les dimensions, en longueur et en largeur, tranchent nettement sur celles des cellules avoisinantes, beaucoup plus petites (fig. 1, Pl. xiv). A ce premier état, ces cellules offrent, dans les Monostylées, un contenu protoplasmique épais et granuleux, avec un gros noyau elliptique situé contre la paroi. Le centre de la cellule est occupé par une grande vacuole (fig. 2, Pl. xiv). Dans les Distylées comme le *C. Europæa*, le *C. Epithymum*, etc., le noyau, toujours elliptique, est allongé dans le sens transversal et placé au centre de la cellule. Au-dessus et au-dessous du noyau, se trouvent deux grandes vacuoles, de sorte que la masse protoplasmique qui contient le noyau forme au centre de la cellule un disque étroit, transversal (fig. 2 et fig. 6, Pl. xv). Cette dernière disposition nucléaire et protoplasmique, se rencontre aussi, mais exceptionnellement, dans les Monostylées.

A mesure que la tige grandit, ces cellules laticifères acquièrent, par la croissance intercalaire, une longueur de plus en plus grande (fig. 3, Pl. xiv), et deviennent, à l'état adulte, des tubes plus ou moins longs, superposés en files (fig. 4, Pl. xiv). Lorsque le tube a acquis sa croissance totale, sa membrane est moins rigide et les cellules en contact avec elle, l'écrasant légèrement, lui donnent, en coupe longitudinale, des parois formées de surfaces courbes tournant leur convexité vers l'intérieur. Le protoplasme pariétal diminue de plus en plus d'épaisseur, et le tube se remplit d'un liquide incolore, épais, ou d'une oléo-résine de couleur jaune-orange ou rougeâtre. Dans les grandes Cuscutées, ces laticifères acquièrent une certaine longueur (fig. 4, Pl. xiv), dans les petites espèces, ils sont généralement moins longs (fig. 8, Pl. xv).

Pour voir nettement les détails de structure de la membrane, un bon procédé consiste à faire macérer dans la potasse, à froid, des fragments de tige. Par un léger écrasement sur le porte-objet, on isole les laticifères et, après lavage, on les colore au chloroiodure de zinc. La membrane se colore en bleu ou en bleu violacé; on peut accentuer la coloration par quelques gouttes d'acide sulfurique étendu. Les membranes des laticifères montrent alors des ponctuations rondes ou elliptiques, se détachant en blanc sur le fond bleu général. Dans le *C. Americana*, par exemple, la membrane porte de petites ponctuations plus ou moins rondes et assez clairsemées; dans le *C. Japonica*, les ponctuations, assez nombreuses, sont elliptiques; dans le *C. Gronovii*, et quelques autres espèces, la

membrane semble être lisse, ou, du moins, ne laisse pas voir de ponctuations d'une manière apparente. En outre, les cellules ambiantes, détachées par la macération, ont laissé en creux sur la membrane, la trace de leur emplacement, et ces concavités sont délimitées par des crêtes ou arêtes dessinant la forme des cellules de contact (fig. 8, Pl. XV).

Les membranes des laticifères corticaux restent généralement minces. Cependant, dans les tiges les plus adultes des grandes espèces, et même des petites, et dans les régions haustoriales, elles s'épaississent. Mais l'épaississement n'est jamais considérable, il se forme simplement un peu de sclérose ou de subérine, et la membrane se colore en rose clair par la phloroglucine chlorhydrique; on peut constater un tel épaississement dans le *C. Europæa*, par exemple. L'épaississement se traduit dans tous les cas, par une plus grande affinité de la membrane pour les réactifs colorants divers.

Les laticifères corticaux se trouvent aussi dans l'embryon et dans la tigelle de la plantule, mais en petit nombre. Dans les petites espèces ils sont assez difficiles à observer, on les voit plus facilement dans les grandes espèces. Dans la plantule du *C. Japonica*, représentée par la figure 2, Pl. iv, on peut en compter assez aisément un certain nombre. Ils sont plus étroits, et naturellement plus courts, que dans la tige végétative ordinaire (fig. 9, Pl. xv). Les uns sont sous-épidermiques, les autres sont placés dans la seconde assise au-dessous de l'épiderme-et, plus rarement, dans la troisième. Leur membrane, toujours cellulosique, est quelquefois un peu plus épaisse et plus brillante que celle des cellules voisines, ce qui facilite leur observation. Dans l'embryon et la plantule, même près du bourgeon, ils ne sont pas rangés en un cercle régulier, ce cercle ne commence à se former que lorsque la plantule, déjà fixée à un hôte, commence son développement parasitaire.

Ainsi que nous l'avons vu dans l'étude des écailles, les laticifères corticaux se continuent sous l'épiderme extérieur de ces feuilles rudimentaires (fig. 1, Pl. x). Ils forment parfois une assise sous-épidermique complète sur la face dorsale de l'écaille, au moins jusque vers le milieu de la longueur de cet organe (fig. 2, Pl. x; fig. 3, Pl. xi). Dans le *C. Gronovii* (fig. 6, Pl. x), la couche sous-épidermique laticifère, composée de grands éléments, forme à elle seule la partie principale du mésophylle. Quand on s'élève vers la partie supérieure de l'écaille, les laticifères s'écartent entre eux, et

leur assise, primitivement complète, présente des solutions de continuité (fig. 3, 4, Pl. x). Dans quelques espèces, les laticifères foliaires sont disséminés sous l'épiderme, comme on le voit dans l'écaille du *C. Lehmanniana*, représentée par la figure 1, Pl. xi; vers le milieu de l'écaille, quelques laticifères, presque confondus avec les cellules voisines, occupent la seconde assise sous-épidermique. Dans le *C. Europæa*, le *C. Epithymum*, et les espèces analogues, les laticifères de l'écaille ne forment pas une assise très régulière. Lorsque les laticifères pénètrent dans l'écaille, ils sont superposés en files de cellules généralement courtes et larges; cependant dans la même écaille ils ont parfois des dimensions, en longueur et en diamètre, variables: les plus larges sont souvent placés sur les bords de l'écaille (fig. 7, Pl. x), les plus longs se trouvent à la base (fig. 7, Pl. xi).

Les laticifères corticaux se continuent aussi dans la fleur où ils se disposent en assises sous-épidermiques de grandes cellules, larges et plus ou moins longues, souvent isiodiamétriques. Ces cellules laticifères sont généralement plus nombreuses dans la corolle que dans le calice où quelquefois elles sont rares; dans l'ovaire et dans le fruit, elles se disposent sous l'épiderme extérieur, en une couche serrée.

Je rapprocherai des laticifères corticaux les laticifères médullaires du *C. Americana*; c'est la seule espèce où j'ai trouvé des laticifères dans la moelle; ils ont la même origine, la même structure et la même constitution protoplasmique que ceux de l'écorce (fig. 2, Pl. IX; fig. 10, Pl. XIV).

II. LATICIFÈRES PÉRICYCLIQUES.

Nous avons vu que dans la structure primitive de la tige, la partie principale et caractéristique du péricycle est formée par des laticifères. Ils sont rangés en un cercle régulier et serré, et, en coupe transversale, on les voit entourant le cylindre central de l'anneau de leurs grosses sections (fig. 1, Pl. vi; fig. 6, Pl. vii). Cet anneau commence à être nettement développé au niveau où les premiers entre-nœuds se sont dégagés, d'une façon bien apparente, du bourgeon végétatif, et aussi au-dessous même de ce bourgeon. Ils se forment de très bonne heure, presque au sommet de la tige, dans la

troisième assise-mère sous-épidermique, du côté des écailles naissantes; voilà pourquoi le cercle régulier des laticifères n'est complet que sous le bourgeon, ou en un point dans le bourgeon où des feuilles rudimentaires sont déjà développées en nombre suffisant. Il se produit, en somme, un développement analogue à celui des faisceaux libéro-ligneux qui, destinés aux feuilles, forment un cercle d'autant plus serré que plus de feuilles sont déjà formées. Sur une coupe axile, on remarque souvent, jusqu'au point culminant du bourgeon et dans la troisième assise sous-épidermique, une cellule plus longue que les autres et à contenu protoplasmique très épais (fig. 5, Pl. v); c'est un futur laticifère péricyclique. Ces laticifères naissants s'observent plus facilement dans les grandes *Cuscuta* que dans les petites où ils sont moins nombreux, et se différencient un peu plus bas; de plus, dans les petites espèces où les segments issus des cellules-mères du cylindre central sont enchevêtrés, on ne se rend pas un compte très exact de l'assise où ils se forment. Nous avons vu, en effet, que, dans ces espèces, il n'y a pas d'assise-mère bien différenciée, pour le péricycle.

Chez les Monostylées et les Homostylées, dans les premiers entre-nœuds bien formés mais encore courts, non loin du sommet du bourgeon, les laticifères péricycliques s'observent nettement, occupant sur une coupe longitudinale toute la longueur comprise entre deux feuilles rudimentaires superposées (fig. 24: *C. Japonica*, *C. Europæa*). Or, les écailles étant rangées suivant le cycle $2/5$, il s'en suit qu'entre deux écailles superposées se trouvent sur la tige quatre autres écailles, et que les laticifères représentés par la figure précédente, occupent la longueur de cinq entre-nœuds de la tige. A mesure que les entre-nœuds se développent, les laticifères s'allongent par croissance intercalaire; dans les grandes espèces où les entre-nœuds ont d'assez grandes longueurs, dont quelques uns dépassent un mètre, ces laticifères peuvent donc acquérir d'étonnantes dimensions. Aussi, ne peut-on les voir dans toute leur étendue que dans les courts entre-nœuds voisins du bourgeon végétatif. Dans les Hétérostylées, les laticifères péricycliques, quoique assez longs, n'ont pas cependant une aussi grande étendue; on rencontre souvent, dans l'intervalle de deux écailles superposées, plusieurs laticifères disposés sur une même file, terminés en pointe, ou s'ajustant en biseau.

Les laticifères péricycliques contrairement aux laticifères

corticaux, ne pénètrent pas dans l'écaïlle. On les voit s'arrêter au nœud même, à l'entrée de la feuille rudimentaire. Cependant, dans

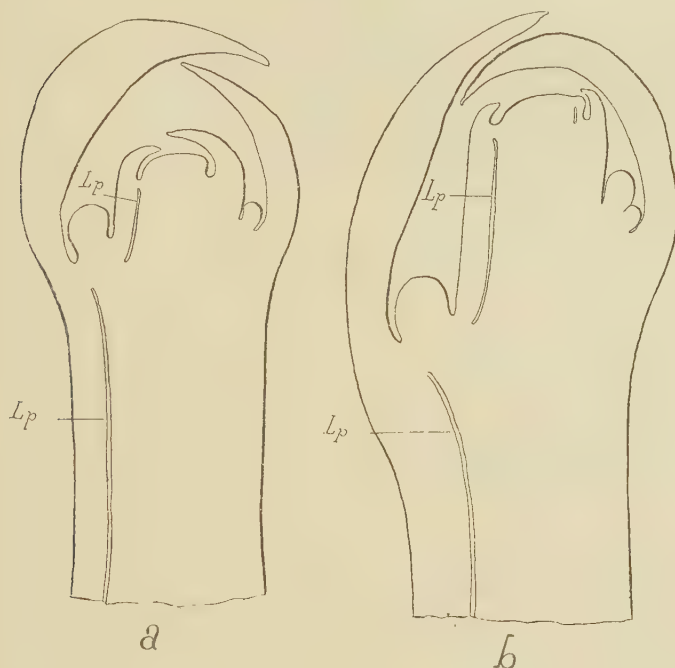


FIG. 24. — Coupes longitudinales de sommets de tige, pour montrer la course des laticifères péricycliques. *a*, *C. Japonica*, gr. 21; *b*, *C. Europæa*, gr. 18.

quelques rares écaïlles du *C. Japonica*, j'ai aperçu des cellules qui correspondent très probablement aux laticifères péricycliques.

Ces laticifères foliaires, en effet, étant donnée leur origine péricyclique, ne peuvent guère exister que dans les feuilles rudimentaires les plus complètes. De telles feuilles ne se rencontrent que chez les Monostylées, et dans ce groupe chez les *C. Japonica* et *exaltata*. Dans le *C. Japonica*, sur un même plant et aussi sur une même tige, nous avons constaté pour l'écaïlle des degrés divers d'organisation. Nous avons vu que des écaïlles à nervure libérienne centrale, épaisse et très ramifiée, dont l'épanouissement en bouquet vient former la partie principale du massif charnu du capuchon, se rencontrent assez souvent dans cette Cuscutée. Or, dans quelques

unes de ces écailles, l'on trouve parfois un degré de plus d'organisation : j'ai observé vers leur base, longeant le côté externe de la nervure libérienne centrale, d'assez longues cellules remplies d'un produit brunâtre résineux, analogue à celui des laticifères, et tranchant nettement par leur taille allongée sur les cellules beaucoup plus courtes du mésophylle. Par leur position et leur contenu, ce sont apparemment des cellules laticifères péricycliques foliaires, mais si je n'exprime pas, à leur égard, une opinion plus formelle, c'est que je n'ai pu observer ces organes au moment où leurs produits de sécrétion ne masquent pas encore leur constitution protoplasmique qui offre, ainsi que nous allons le voir, dans les laticifères péricycliques, un caractère particulier.

Constitution interne. — Les laticifères péricycliques présentent une constitution interne très curieuse, et qui est absolument la même pour toutes les espèces de la famille des Cuscutacées. Cette constitution est analogue à celle des laticifères de certaines familles, comme les Urticacées, les Asclépiadées, les Apocynées et les Euphorbiacées. Ce ne sont pas des cellules proprement dites, mais des *articles*, c'est-à-dire des corps protoplasmiques non cloisonnés et à nombreux noyaux. Dans les familles précédentes, ces articles sont rameux, dans les Cuscutacées ils constituent de longs tubes sans aucune ramification ; à plus forte raison, les laticifères des Cuscutes ne forment-ils entre eux aucune anastomose, pas même dans le *C. monogyna* où KOCH (1) croit avoir vu les laticifères de l'écorce reliés çà et là avec ceux de la région voisine du liber.

Lorsque ces laticifères n'ont pas encore produit leur matière particulière de sécrétion, ils présentent de grands noyaux, généralement fusiformes, tantôt échelonnés à des intervalles assez réguliers, tantôt groupés en masses plus ou moins compactes, au sein d'un protoplasme très épais et granuleux et souvent privé de vacuoles. Ces corps protoplasmiques très intéressants, possèdent dans toute la famille une allure assez générale ; j'ai dessiné dans la Planche xv quelques unes des plus belles observations que j'ai faites à ce sujet. La figure 1 représente un beau laticifère du *C. Japonica*, dans lequel l'activité sécrétrice du protoplasme est à son début : un grand nombre de gros noyaux ovoïdes, munis de deux ou trois nucléoles,

(1) КОЧ. — Entwicklung der Cuscuteen, page 73.

sont plongés dans une masse protoplasmique très dense, creusée de loin en loin de petites vacuoles ; au sein de cette masse protoplasmique, sont répandus des granules irréguliers et de grosseurs diverses. Les figures 3 et 4 représentent des laticifères du *C. Gronovii* : le protoplasme finement granuleux, sans être trop épais, contient un grand nombre de beaux et gros noyaux fusiformes plurinucléolés ; quelques uns de ces noyaux, les plus étroits, se recourbent en larges croissants, ou bien légèrement en forme d'S prenant une forme que je comparerai volontiers à celle d'une diatomée bien connue, le *Pleurosigma angulatum*. La figure 10 représente un laticifère du *C. Epithymum* : les gros noyaux elliptiques sont noyés dans un protoplasme finement granuleux et pourvu d'une très grande quantité de toutes petites vacuoles, formant un amas homogène très serré. Le *C. Europœa* est l'espèce qui m'a montré les plus petits noyaux ; ils sont ovoïdes et groupés par paquets plus ou moins gros au sein d'un protoplasme présentant des vacuoles irrégulières et de nombreux tractus protoplasmiques (fig. 5).

Ces laticifères péricycliques, avec leur physionomie caractéristique que je viens de décrire, se trouvent déjà dans l'embryon, et, par conséquent, dans la plantule. En petit nombre dans les petites espèces, ils sont, au contraire, assez nombreux dans les grandes où leur observation est assez facile (fig. 2, Pl. iv). La figure 7, Pl. xv, représente un fragment de laticifère péricyclique du *C. Japonica*, pris dans le germe filiforme au sortir de la graine ; les noyaux elliptiques sont échelonnés dans un protoplasme sans vacuole qui, autour des noyaux, est un peu moins condensé, ce qui les fait paraître entourés d'une auréole claire. Ni dans l'embryon, ni dans le germe, les laticifères ne parviennent jusqu'à l'extrémité radiculaire. Dans l'embryon, ils s'arrêtent non loin de cette extrémité, mais à une distance cependant appréciable. Ce fait a son importance parce qu'il peut nous servir à établir l'emplacement des cotylédons disparus.

Dans l'embryon filiforme et enroulé des Cuscutées, la gemmule s'est développée et a fourni une tigelle d'une assez grande longueur, qui, dans certaines espèces, présente déjà deux ou trois petits entre-nœuds bien dégagés. Or, le nœud inférieur avec son écaille marque évidemment la partie supérieure du premier entre-nœud qui surmonte l'hypocotyle. La limite inférieure de ce premier

entre-nœud serait le niveau des cotylédons, dont la trace n'existe plus. Les laticifères péricycliques suivent le développement des divers entre-nœuds de l'embryon, d'après le mode étudié plus haut pour la tige ordinaire. Les laticifères situés au-dessous de la dernière écaille, et appartenant, par conséquent, à l'entre-nœud qui surmonte les cotylédons, se terminent donc, théoriquement, au niveau des feuilles primitives, c'est-à-dire des cotylédons. Dans une coupe longitudinale de la pointe inférieure d'un embryon de *Cuscuta* (fig. 5, Pl. III; *C. Japonica*), le niveau où commencent les laticifères à noyaux multiples, marque donc l'emplacement des cotylédons disparus; la petite pointe, située au dessous de ce niveau, représente l'hypocotyle, très réduit, mais appréciable.

L'étude de ces laticifères péricycliques est délicate, mais n'est pas cependant d'une difficulté telle qu'on ne puisse s'étonner que les Botanistes qui ont étudié les *Cuscuta* n'aient pas découvert leur curieuse constitution. Mais nous avons vu, il est vrai, qu'ils n'ont pas aperçu non plus l'importance de l'appareil laticifère, réduit, pour ceux qui l'ont le mieux observé, à quelques vaisseaux sécréteurs, surtout corticaux.

Structure des membranes. — L'étude de la structure des membranes des laticifères péricycliques n'est pas moins intéressante que celle de leur constitution interne. Mais ici il y a lieu de considérer les divers groupes de la famille.

1° **Monostylées.** — Cette étude des membranes est minutieuse, et le procédé le plus commode pour la faire, consiste à isoler par la macération ces longs vaisseaux à latex. On peut employer la potasse à froid ou l'hypochlorite de soude assez concentré, avec coloration au bleu de méthylène ou au chloriodure de zinc. Sur des fragments assez longs de tiges, après une macération de quelques jours dans les réactifs précédents, on peut isoler de longues portions de laticifères.

Si l'on examine un laticifère ainsi préparé, en le suivant sur toute sa longueur, on remarque souvent que sa membrane n'offre pas la même constitution sur tout son parcours (fig. 5, Pl. XIV). Tantôt elle est mince, tantôt elle est épaisse. Dans les portions où elle est le plus mince, le tube est quelquefois tout recroquevillé, et il est assez difficile de le déployer sur le porte-objet dans toute

son intégrité. Un peu plus bas, on passe vers une région moins mince, où le tube est bien étalé, et franchement coloré en bleu par le chloriodure de zinc. On aperçoit alors nettement, se détachant en clair sur le fond coloré, de petites ponctuations plus ou moins elliptiques. De plus, les parois qui ont été pressées par les cellules ambiantes, montrent les traces concaves, laissées par les cellules arrachées (extrémité supérieure de la figure précitée).

En continuant à parcourir le tube, on arrive vers des parties de plus en plus épaissies, où les creux et leurs lignes sombres de bordure s'effacent peu à peu, mais où se distinguent toujours les ponctuations. Celles-ci deviennent nettement elliptiques, puis, peu à peu, s'étirent suivant des lignes obliques à l'axe, et dans deux sens qui se croisent. On arrive insensiblement vers une région plus épaisse qui commence à se colorer en jaune par le chloriodure. Bientôt, les ponctuations deviennent des fentes étroites orientées en spirale. Plus loin, la membrane se colore désormais nettement en jaune sous l'action du réactif iodé, et montre des stries spiralées. Les ponctuations s'étirant davantage sont situées dans le sens de ces stries et traversées par elles. On atteint encore une région où la membrane possède un double système de stries; les unes s'enroulent en spirales à droite, les autres, croisant ces dernières, montent en spirales à gauche. Dans les deux sens, les stries passent par des fentes, de sortes que ces fentes — tout ce qui reste des ponctuations primitives — sont inclinées les unes à droite, les autres à gauche. De plus, ces deux systèmes de fentes et de stries ne sont pas situés dans le même plan, et, pour apercevoir un système ou l'autre, il faut faire varier le point du microscope. Enfin, dans les régions où la membrane acquiert sa plus grande épaisseur, les fentes s'effacent peu à peu, et l'on ne remarque plus que les stries. Outre ces deux systèmes de stries, on constate en coupe transversale que la membrane est constituée aussi par des couches concentriques.

Sur un même laticifère, on voit les colorations obtenues par le chloriodure de zinc passer par toutes les nuances du bleu au jaune marquant ainsi les diverses phases de l'épaississement de sa membrane, produit par la lignification. Les parties épaissies se colorent fortement par les couleurs d'aniline, et surtout par le bleu de méthylène, le vert d'iode et le brun Bismarck. La lignification commence dans les couches moyennes de la membrane, comme

l'on peut s'en rendre compte en coupe transversale, au moyen de la phloroglucine chlorhydrique. Souvent elle en reste là ; la lignification complète est plus rare.

Si l'on continue à suivre la portion épaissie du laticifère, on voit peu à peu la membrane diminuer d'épaisseur et la lignification disparaître insensiblement ; on arrive progressivement vers une nouvelle région à membrane mince qui montre, comme précédemment, les concavités produites par les cellules de bordure, et les ponctuations. Cette structure mince peut faire place à son tour à la structure épaisse et ainsi de suite. En un mot, l'épaisseur de la membrane varie sur toute l'étendue d'un long laticifère, et cet épaississement présente, en quelque sorte, une marche périodique. Les périodes sont parfois assez courtes ; ainsi, j'ai observé un fragment de laticifère d'une longueur de cinq centimètres dont la région médiane lignifiée faisait place peu à peu, vers ses deux extrémités, à la structure mince.

Nous verrons, plus loin, l'explication physiologique de cette curieuse structure.

2° Homostylées. — Les laticifères de cette section se rattachent, toutes proportions gardées, à la structure précédente. On isole ces laticifères de la même manière. En général, ils restent à membranes cellulósiques sur presque tout leur parcours. Ils présentent alors cet aspect déjà décrit de tubes taillés en facettes concaves, au moyen d'arêtes sombres limitant les creux formés par les cellules voisines détachées par la macération. Les membranes portent de petites ponctuations rondes ou elliptiques. Les laticifères du *C. Europæa*, cependant, sont lisses ; sur les préparations bien traitées l'on y voit des stries mais pas de ponctuations, simplement un léger granulé blanchâtre continu, sur le fond bleu provoqué par le chloroiodure. Tout en restant cellulósique, la membrane s'épaissit, comme nous le verrons plus loin, dans certaines régions de la tige, et devient quelquefois très réfringente ; dans cet état, on peut la gonfler légèrement au moyen de réactifs appropriés, acides ou autres. Peu considérable dans quelques espèces comme le *C. Arabica* et le *C. Palaestina*, cet épaississement cellulósique est très prononcé dans d'autres espèces, comme le *C. Epilinum* et le *C. Europæa*. Dans quelques espèces, il se produit même, par places, une certaine lignification ; légère dans le *C. Planiflora*,

elle est parfois assez forte dans le *C. Europæa* où elle peut s'étendre sur une assez grande longueur du laticifère ; il en est de même dans le *C. Epithymum* (fig. 6, Pl. xiv) : dans ce cas, la membrane montre, en faisant varier le point du microscope, un double système de fentes et de stries.

3^e **Hétérostylées.** — Dans les espèces de cette section, le cercle primitif des laticifères pérycycloïques conserve pendant un temps assez long, à l'état adulte, une trace nettement visible (fig. 7, Pl. vii, *C. Gronovii* ; fig. 1, Pl. viii, *C. Chinensis*). Ces organes isolés par les procédés indiqués plus haut, montrent sur leurs parois les concavités déjà décrites, et des ponctuations diverses. Dans le *C. decora*, par exemple, les ponctuations sont en petit nombre, réunies en un groupe unique sur chaque facette concave ; quelquefois il n'y a que deux ou trois ponctuations dans chaque groupe, en revanche ces ponctuations sont assez grosses. Dans le *C. inflexa* dont la figure 11, Pl. xv, représente une extrémité de laticifère pérycycloïque terminé en cul-de-sac, chaque facette concave porte un grand nombre de ponctuations allongées, de tailles diverses, et un semis général de très petites ponctuations. Dans le *C. Gronovii*, chaque facette porte de petits amas, peu condensés, de petites ponctuations rondes (fig. 7, Pl. xiv).

Les laticifères des Cuscutées hétérostylées ne se lignifient jamais, mais leur membrane, tout en restant toujours cellulosique et se colorant en bleu sous l'action de l'iode et de l'acide sulfurique, acquiert parfois une épaisseur considérable. C'est surtout dans les régions haustoriales et à leur voisinage que l'on rencontre ces laticifères épaissis et brillants, que l'on pourrait prendre, au premier abord, pour des fibres (fig. 9, Pl. vii, *lp.* ; fig. 11, Pl. xiv, *C. Gronovii*). Ces membranes sont formées d'une sorte de cellulose que les réactifs gonflent considérablement ; on peut employer, à cet effet, la glycérine, l'acide acétique, la potasse, l'acide chlorhydrique, l'hypochlorite de soude, etc. ; le gonflement va jusqu'à obstruer le lumen du laticifère. Mais la particularité la plus remarquable de cette cellulose, c'est son gonflement simplement provoqué par l'eau pure ; cette particularité est surtout présentée par les espèces du type *Chinensis*. Dans certaines régions de la tige, les plus adultes, dans les régions haustoriales et à leurs approches, les laticifères possèdent des cloisons naturellement

épaissies, et l'eau qui les mouille accidentellement ne fait qu'accroître un peu leur épaisseur. Dans cet état, la membrane ne présente plus de facettes concaves, mais après traitement à l'iode (avec la potasse ou l'acide sulfurique), elle se montre avec un double système de stries et de ponctuations. Dans le *C. Chinensis*, les ponctuations sont elliptiques et allongées dans le sens de l'axe.

C'est dans les portions de laticifères à membrane mince que l'action de l'eau est le plus remarquable. Suivant les régions de la tige, la membrane se gonfle plus ou moins rapidement, et le gonflement est parfois considérable. Ainsi, le cercle des laticifères à parois assez minces que l'on voit dans la coupe de *C. Chinensis* représentée par la fig. 1, Pl. VIII, apparaît, après l'action de l'eau, comme un cercle formé de grandes cellules à parois très épaisses et très réfringentes. Sous l'action des réactifs, le gonflement est encore plus grand et permet de se rendre compte de la constitution de la membrane. Ainsi, en traitant la coupe précédente par l'acide chromique, les laticifères primitivement minces, se gonflent considérablement et prennent l'aspect représenté par la fig. 8, Pl. VIII. La coupe transversale du laticifère se montre alors, formée de couches concentriques, claires et réfringentes, séparées par autant de couches sombres. Si le gonflement est assez accentué, on voit apparaître, en outre, des stries radiales alternativement claires et sombres. Sur la coupe longitudinale, ces cloisons épaisses montrent des stries dans le sens de la longueur. Cette stratification disparaissant quand on traite les coupes par l'alcool fort qui déshydrate la membrane, montre qu'elle est due à des alternatives dans la proportion de l'eau de constitution de la cellulose, alternatives qui produisent des différences dans la densité et dans la réfringence des diverses couches. Ce sont les couches les moins aqueuses qui doivent être les plus brillantes.

Cette membrane, ainsi épaissie et réfringente, a comme un aspect cartilagineux; elle ne se colore pas par le vert d'iode et par le brun Bismarck, ni, à plus forte raison, par la phloroglucine chlorhydrique.

Cette constitution de la membrane des laticifères pérycycloïques se rencontre dans toutes les *Cuscuta* hétérostylées, mais la propriété qu'elle possède de se gonfler sous l'action de l'eau et des réactifs, atteint son plus grand développement dans les espèces du type *Chinensis* et peut même entrer en ligne de compte dans les

caractères de ce type ; c'est ainsi que les *C. Jalapensis*, *hyalina*, *odorata*, *Chilensis*, *tenuiflora*, *glomerata*, se font tout de suite remarquer par leur cercle de laticifères péricycliques à membranes épaissies et brillantes ; dans quelques espèces, comme les *C. floribunda*, *corymbosa*, *umbellata*, la propriété du gonflement m'a paru moins accentuée que dans le *C. Chinensis*.

III. — ROLE DE SOUTIEN DES LATICIFÈRES PÉRICYCLIQUES.

Dans les Monostylées, les membranes des laticifères péricycliques sont le plus fréquemment lignifiées, dans les régions haustoriales adultes et à l'approche de ces régions, et dans les vieilles tiges ; dans les régions des tiges à enroulement lâche, on observe les alternatives d'épaississements divers décrits plus haut. Cette structure du laticifère a certainement pour but la consolidation de l'organe dans les parties du parasite qui s'enroulent en spires serrées autour de la plante nourricière, mais semble aussi destinée au renforcement de la tige volubile de la Cuscuté.

Lorsqu'une région haustoriale a formé ses spires autour d'une branche de l'hôte, la lignification des laticifères péricycliques qui survient renforce l'enroulement et lutte contre une action mécanique inverse, possible. Aux régions haustoriales à spires serrées succèdent des régions à spires lâches qui atteignent parfois une assez grande longueur ; les alternatives d'épaississements qui se produisent dans les tubes laticifères, établissent de loin en loin sur ces spires des zones de renforcement qui permettent d'agir sur une action quelconque de déroulement, ou sur un affaissement possible de la tige volubile provoqué par son propre poids ou celui des fleurs et des fruits. Souvent, le cercle complet des laticifères porte des membranes lignifiées, comme on le voit sur le fragment de coupe représenté par la fig. 2, Pl. VI, *Lp*. Ces ouvertures à parois lignifiées, voisines souvent des fibres péricycliques, peuvent parfois être confondues avec ces dernières. En général, la distinction est permise par le diamètre plus considérable des laticifères et par leur contenu souvent épais et coloré. Mais lorsque ces ouvertures sont vides, que les fibres péricycliques sont assez grosses et que l'on est tenté de confondre entre eux les laticifères et les fibres, il suffit, ordinairement, de les traiter avec l'acide chlorhydrique et la

phloroglucine : les fibres se colorent en rose, les laticifères, en rouge. En outre, les fibres généralement groupées en petits faisceaux, se font remarquer par leur disposition en face des faisceaux libériens. Dans certaines régions de tige, les laticifères ne sont pas lignifiés sur tout le pourtour de la coupe ; dans ce cas, c'est le long de la surface interne de la spire que les laticifères sont ainsi renforcés.

Dans les Homostylées, les membranes des laticifères péricycliques restent le plus souvent cellulosiques, mais s'épaississent d'une manière très notable dans les mêmes régions de tiges que les Monostylées ; nous avons vu que dans certaines espèces, comme dans le *C. Europæa*, ces membranes se lignifient même légèrement. Le but physiologique de ces renforcements divers de la membrane est le même que précédemment et montre que les laticifères, outre leur fonction sécrétrice, remplissent aussi une fonction importante de soutien.

Cette fonction de soutien se présente, sous un autre aspect, dans les espèces Hétérostylées qui sont munies de laticifères à membranes cartilagineuses. Dans ces espèces, l'épaississement normal a lieu dans les mêmes régions indiquées plus haut, et surtout dans les spires haustoriales. Mais la faculté que possèdent ces laticifères, dans leurs régions à membranes minces, de modifier leur rigidité par la plus ou moins grande hydratation de ces membranes qui gonflent au contact de l'eau, semble indiquer que ces organes, dans leur rôle d'appareil de soutien, peuvent se plier à diverses exigences physiologiques ; la plante parasite dans les phases volubiles de son développement — nous avons vu qu'elle est, à la fois, volubile et grimpante — peut, suivant ses besoins, au moyen de l'eau contenue dans ses cellules, modifier la force de son appareil laticifère de soutien.

IV. — CONTENU DES LATICIFÈRES. USAGES DES CUSCUTES.

Les laticifères, corticaux ou péricycliques, conservent pendant un temps de durée variable, mais, en général, assez court, leur corps protoplasmique avec les caractères que j'ai décrits plus haut. Peu à peu, des produits de sécrétion se déposent au sein du protoplasme et vont en s'accumulant de plus en plus (fig. 1, Pl. xv). Au bout d'un certain temps, la masse protoplasmique a diminué

considérablement de volume, et la masse principale du contenu du laticifère est formée par des matériaux de dépôt ; il arrive un moment où le protoplasme ne peut plus s'apercevoir ou est difficile à mettre en lumière. Dans les portions de laticifère adulte les moins riches en contenu de sécrétion, on peut observer quelquefois contre la paroi, une couche plus ou moins desséchée de protoplasme renfermant quelques noyaux contractés ; ce sont les débris du riche contenu protoplasmique primitif.

Les laticifères corticaux ou péricycliques contiennent à l'état adulte, principalement : des matières huileuses, un tannin et une substance résineuse. Quelquefois cette résine forme des blocs cylindriques solides remplissant le laticifère, de couleur rouge-brun ou orange.

L'acide osmique colore en noir foncé le contenu des laticifères, le perchlorure de fer le colore en noirâtre ou brun très foncé. Ces deux réactifs permettent souvent, en colorant le trajet de ces organes, de les observer facilement sur des coupes longitudinales, surtout lorsqu'ils ne se distinguent pas d'eux mêmes, grâce à l'absence ou à la pauvreté du contenu résineux et coloré.

L'acétate de cuivre qui colore d'ordinaire la résine en vert-éméraude (réactif de Franchimont et d'Unverdorben), colore en brun foncé le contenu jaune-orange ; la teinture d'Alkanna, le principal réactif microchimique des résines et qui les colore généralement en rouge-brun, ne change pas la couleur du contenu solide d'une manière appréciable, même après deux jours. Au bout de ce temps, on aperçoit parfois, dans le tube, de petites gouttelettes très réfringentes, rouges, constituées peut-être par une matière grasse colorée par le réactif.

Ces laticifères à contenu résineux se rencontrent dans toutes les Monostylées. On les trouve aussi dans les espèces des autres groupes, mais la résine y est en moins grande abondance ; en outre, beaucoup de laticifères ne renferment pas de résine, du moins à l'état solide, mais un liquide parfois peu coloré, ou un contenu granuleux clair et un peu jaunâtre, ou des corpuscules de formes irrégulières et de dimensions diverses.

Les cellules laticifères des feuilles rudimentaires contiennent un gros noyau sphérique au sein d'un protoplasme creusé de nombreuses vacuoles remplies d'une grande quantité de gouttes huileuses de toutes les grosseurs.

Il est probable que ce sont surtout les laticifères qui contiennent les principes actifs, de composition encore inconnue, des Cuscutes; aussi pour terminer ce chapitre je rappellerai les usages de ces plantes, simplement à titre de curiosité car ils n'ont plus de nos jours qu'un intérêt purement historique.

Au temps de la médecine primitive, lorsque toutes les plantes étaient officinales, DIOSCORIDE (1) nous dit que l'Epithyme (*C. Epithymum*), qui croît en abondance en Cappadoce et en Pamphylie : « *purge quand il est bu avec du miel; convient particulièrement aux mélancoliques et aux venteux, quand on en prend un acétabul ou au moins quatre drachmes avec du miel, du sel, et un peu de vinaigre* ». Parlant de la même plante, PLINIE (Livre XXVI) donne, naturellement, aux mêmes malades, l'ordonnance du vieux médecin grec.

La pharmacopée du Moyen-Age et de la Renaissance conserve le souvenir des vertus purgatives de la Cuscute, et un médecin du XVI^e siècle (2), traducteur et commentateur de DIOSCORIDE, complète en ces termes l'énumération des propriétés de la plante parasite : « *L'Epithyme estre une certaine fleur croissant dans le Thym, ha la même vertu que le Thym, mais il est valeureux en toutes choses. Il desseiche et échauffe au quatrième degré* ».

BAUHIN (3) décrit assez longuement les propriétés et les usages des Cuscutes qui croissent sur le Thym, l'Ortie et le Genêt. Il leur attribue des vertus nombreuses, variant suivant les plantes hospitalières et en faisant principalement des remèdes pour les maladies des reins et du foie.

L'usage officinal de la Cuscute n'est pourtant pas partout abandonné. Quelques espèces, comme le *C. racemosa*, nommées au Brésil *Sipo de Chumbo* (4), figurent dans les pharmacies. Le suc de ces plantes est employé contre l'extinction de voix, les crachements de sang; pour hâter la cicatrisation des plaies, la poudre de la plante sèche est répandue sur les blessures.

(1) DIOSCORIDE. — De la matière médicinale. — Ch. CLIX, IV^e Livre.

(2) DIOSCORIDE. — Mis en français par MARTIN MATHEE, médecin. Lyon MDLXXX.

(3) BAUHIN. — *Historiæ universalis plantarum*. — Ed. 1650, Tome III, p. 266.

(4) Dictionnaire français illustré et Encyclopédie universelle par DUPINÉY DE VOREPIERRE. — 1879.

VI.

LE LIBER ET LES TUBES CIBLÉS

L'importance du système libérien des Cuscutées a échappé aux premiers auteurs qui se sont occupés de ces végétaux.

Dans les dessins qu'il donne de la structure d'un certain nombre d'espèces, à l'exception du *C. monogyna*, CHATIN (1) n'a pas représenté les faisceaux libériens qui sont placés devant les faisceaux vasculaires; ces derniers sont simplement noyés au sein du tissu conjonctif.

KOCH (2) remarque les cordons libériens des faisceaux de quelques espèces, *C. Europæa*, *Epithymum*, *Chinensis*, *Chilensis*, *Americana*, etc., mais ne leur attribue qu'un minime intérêt; il ne parle pas des tubes criblés de ces cordons libériens, et dit même, au sujet du *C. Epithymum* et du *C. Epilinum*, que ces organes sont remplacés par quelques cellules allongées qui en remplissent le rôle (3). Cet auteur constate cependant que dans le *C. monogyna* les faisceaux libériens acquièrent une importance qu'ils n'ont pas dans les autres espèces, mais il dit que les vraies cellules à grillages et à cribles (*Gitterzellen*, *Siebröhen*) y font défaut: elles sont remplacées par de longues cellules dont les parois, en coupe longitudinale, présentent des renflements convexes, limitant des diaphragmes non criblés (4).

Jusqu'à ces derniers temps, les recherches de ces auteurs nous portaient donc à croire que les faisceaux libériens se sont presque entièrement atrophiés, et que les tubes criblés ont complètement disparu dans ces plantes dégénérées par le parasitisme.

MAX. CORNU (5) a montré récemment que dans le *C. Lehmanniana* les tubes criblés se présentent avec un degré supérieur de perfection.

(1) CHATIN. Anatomie comparée des végétaux, Paris 1856.

(2) KOCH. Entwicklung der Cuscuten, p. 67-71.

(3) KOCH. Die klee und Flachsseide, p. 60 et suiv.

(4) KOCH. Entwicklung der Cuscuten, p. 71

(5) MAX. CORNU. Loc. cit.

Moi-même (1), dans un travail plus récent encore, j'ai montré la présence générale des tubes criblés dans les grandes Cuscutes, et la remarquable diversité de leur structure.

L'étude du système libérien¹ des Cuscutes est intéressante au double point de vue de leur Anatomie et de leur Physiologie, aussi je vais, dans ce chapitre, compléter mes premières observations et les étendre aux divers groupes de ces plantes parasites.

Dans la dégradation de la structure anatomique des Cuscutes, due à l'influence de la vie parasitaire, une réduction s'est opérée dans le nombre des faisceaux libéro-ligneux de la tige, et dans le nombre des éléments constituant chaque faisceau; c'est surtout dans les éléments vasculaires que l'on observe la réduction la plus grande, car la partie libérienne de chaque faisceau a conservé une importance relativement considérable. Il suffit d'examiner les figures représentées sur les Planches placées à la fin de ce travail, pour se rendre compte, d'un seul coup d'œil, que la partie libérienne de chaque faisceau possède un développement toujours très appréciable, et dans tous les cas, très supérieur au développement de la partie vasculaire. Dans les espèces qui présentent la structure la plus simple, comme le *C. Palaestina*, par exemple, on trouve toujours devant le plus petit faisceau vasculaire, composé parfois d'un unique élément, un îlot libérien relativement très développé. Nous avons vu aussi que des faisceaux exclusivement libériens se rencontrent, intercalés entre les faisceaux complets, dans presque toutes les espèces, et que dans quelques-unes comme le *C. Japonica* et le *C. exaltata*, ils sont en nombre assez considérable. Dans ces dernières espèces, comme aussi dans les autres grandes Cuscutes, le système libérien total offre même un grand développement. De plus, dans toutes les Monostylées et dans un grand nombre de Distylées, une activité cambiale assez importante vient ajouter de nouveaux éléments libériens aux anciens, en même temps qu'elle vient établir, à peu près, l'équivalence entre les deux sortes de faisceaux.

La prépondérance de l'appareil libérien sur l'appareil vasculaire se fait sentir dès l'origine de la tige, où le nombre des éléments du liber l'emporte sur celui des éléments vasculaires d'une manière beaucoup plus sensible que dans un âge plus avancé. Dans la tige

(1) MARCEL MIRANDE, Loc. cit.

de la plantule filiforme, le nombre des éléments libériens est toujours plus considérable que celui des vaisseaux (fig. 2, Pl. IV). Dans la racine éphémère de cette plantule, on trouve dans les grandes espèces trois ou quatre vaisseaux isolés, et huit, dix, douze faisceaux libériens déjà d'une certaine dimension; dans les petites espèces, il n'y a souvent pas de vaisseaux alors que le liber est représenté par quelques petits faisceaux de longues cellules à contenu protoplasmique très dense (fig. 1, 3, 4, Pl. IV; *C. Japonica*, *C. Gronovii*).

Nous avons vu enfin, en étudiant la feuille rudimentaire, que l'avortement des faisceaux porte surtout sur le bois, et que c'est le liber, au contraire, qui se maintient le plus longtemps.

Les faisceaux libériens sont formés d'un groupe de tubes criblés entremêlés de petites cellules riches en contenu protoplasmique qui sont leurs cellules compagnes (voir les diverses figures des Planches). Il y a peu de parenchyme libérien, il est représenté par quelques cellules longues que nous étudierons plus loin et qui sont entremêlées aux tubes criblés. Les plus gros faisceaux contiennent environ de huit à douze tubes criblés, quelquefois un peu plus.

L'on se rend assez facilement compte de la formation de ces faisceaux criblés en examinant les faisceaux libéro-ligneux longs et étroits des axes floraux des grandes Cuscutées, et surtout les faisceaux exclusivement libériens, situés dans ces mêmes régions; on peut aussi, pour cela, examiner dans les grandes espèces la formation des petits faisceaux libériens secondaires isolés qui naissent parfois entre deux faisceaux libéro-ligneux: au moment de l'activité secondaire, on voit quelquefois (fig. 2, Pl. VI) une grande cellule du parenchyme inter-libérien, contre l'anneau ligneux, se cloisonner plusieurs fois longitudinalement et donner à la fin un petit paquet de tubes criblés avec cellules compagnes. Les faisceaux libériens ordinaires sont produits d'une manière analogue, par un petit groupe de cellules-mères accolées qui, en se divisant une ou plusieurs fois chacune, constituent un faisceau criblé. Ces faisceaux de tubes criblés se forment de la même façon que ceux des Convolvulacées, des Solanacées, et autres familles possédant, en outre, un liber pérимédullaire. Cette remarque a son importance: dans les Cuscutées il n'y a pas, ou il n'y a plus de liber interne; mais le liber externe qui s'est conservé avec son caractère de formation originelle, pourra peut-être plus tard nous fournir une hypothèse

d'une certaine valeur pour la détermination de la place des Cuscutacées dans l'échelle végétale.

Le parenchyme libérien, très peu développé, ai-je dit, provient, au sein du faisceau criblé, de quelques cellules qui sont restées indivises. Rarement, ces cellules se transforment en fibres libériennes (fig. 2, Pl. VIII, *C. Chinensis*).

Nous verrons plus loin que dans un assez grand nombre d'espèces les faisceaux libériens possèdent des méats à parois parfois subérifiées ; que, dans d'autres espèces (type *Chinensis* et type *Americana*), l'on trouve des lacunes aérifères libériennes à parois souvent cutinisées, ce qui permet de les isoler comme de vrais organes cellulaires.

Les premiers tubes criblés formés, dans la tige ordinaire (fig. 1, Pl. VI; fig. 6, Pl. VII), et dans la tige de la plantule (fig. 2, Pl. IV), sont étroits, à membranes épaisses et brillantes, se colorant par certains réactifs, comme le brun Bismarck, après décoloration de la coupe dans l'hypochlorite de soude. Les cloisons longitudinales présentent des ponctuations étroites et allongées transversalement, ce qui leur donne l'aspect de membranes rayées. Peu à peu, à mesure que le tube s'allonge et s'étire, la membrane du tube criblé prend l'épaisseur normale des cloisons des cellules voisines et les rayures semblent s'effacer.

Étudions maintenant la structure des tubes criblés dans les deux groupes des Monostylées et des Distylées. Pour observer les détails de la structure des membranes, le meilleur procédé consiste à isoler les tubes criblés par la macération. La macération à l'hypochlorite de soude et la coloration au bleu de méthylène donnent de bons résultats ; on peut aussi traiter les tubes, une fois isolés, par l'iode et l'acide sulfurique. Les dessins de la membrane apparaissent en blanc sur le fond coloré en bleu plus ou moins profond.

Monostylées. — Les tubes criblés se rapportent à deux types principaux. Le premier type est caractérisé par des cloisons transverses horizontales, constituant un crible unique. C'est le type *Courge* établi par H. LECOMTE (1). Le second se fait remarquer

(1) H. LECOMTE. Contribution à l'étude du liber des Angiospermes. *Ann. des Sc. nat. Bot.*, 1889, t. X, 7^e série.

par ses cloisons transverses plus ou moins obliques, portant d'autant plus de cribles que l'obliquité est plus grande. C'est le *type Vigne* du même auteur. Ces deux types se rencontrent, non seulement dans la même espèce, mais encore dans une même région de tige et aussi dans le même faisceau libérien. La forme horizontale domine dans le *C. Japonica*; elle est fréquente dans les *C. Lehmanniana* et le *C. monogyna*, où la forme oblique est plus abondante peut-être que dans le *C. Japonica*; dans les *C. Lupuliformis*, *reflexa*, *exaltata*, *cassythoides*, la forme oblique est très fréquente mais se trouve à côté de la forme horizontale.

Dans le crible simple, porté par des cloisons transverses horizontales, les pores sont circulaires et quelquefois assez gros; on rencontre aussi quelques cloisons à pores irréguliers comme grandeur et de formes plus ou moins polyédriques. Sur des coupes transversales de tige, bien décolorées à l'hypochlorite de soude et traitées au bleu de méthylène, on peut voir, dans le cas où la coupe passe près des cloisons transverses, de beaux et larges cribles dont les pores se détachent en blanc sur le fond bleu-violet général de la membrane (fig. 3, Pl. XII).

Les cribles composés s'observent sur des cloisons transversales très obliques (fig. 21, 22, 17, Pl. XII), et aussi sur les régions longitudinales des membranes où viennent aboutir en biseau les petits tubes criblés d'anastomoses, qui réunissent, transversalement, les divers faisceaux libériens. Ces anastomoses ne sont pas, à proprement parler, des tubes criblés, mais des cellules criblées, munies, comme les tubes, de petites cellules compagnes. Souvent aussi, ces cribles d'anastomoses sont simples (fig. 13, Pl. XII).

Outre ces deux types principaux, il est très fréquent de rencontrer un type intermédiaire où des cloisons transverses, quoique très obliques, ne sont constituées que par un seul crible. Dans ces cas généralement, les pores sont plus gros que ceux des cribles horizontaux et quelquefois irréguliers comme formes et dimensions (fig. 13, Pl. XII).

Bien plus que les cloisons transverses, les cloisons longitudinales de contact entre les tubes criblés présentent dans leur structure une remarquable diversité.

Souvent, ces faces longitudinales portent, sur toute leur étendue, des cribles ronds ou elliptiques de grandeurs diverses. Tantôt ces

cribles sont disséminés sans ordre apparent sur la surface de la membrane, tantôt, au contraire, ils sont assez régulièrement disposés en files. Dans ce dernier cas, ils sont généralement elliptiques, leur grand diamètre est horizontal et occupe souvent toute la face du tube criblé, où ils forment alors une file unique (fig. 18, 19, 20, Pl. XII). Ailleurs, les parois du tube sont simplement pourvues de ponctuations elliptiques : tantôt ces ponctuations sont à peu près de même grandeur (fig. 15, Pl. XII) ; tantôt elles sont de deux sortes, grandes et petites, ces dernières groupées en îlots plus ou moins compacts (fig. 16, Pl. XII). Enfin, très fréquemment, on trouve sur la même membrane, des cribles, des ponctuations simples et des îlots de petites ponctuations ; souvent, cette dernière structure, composée de cribles et de ponctuations, vient se compliquer d'une très grande quantité de pores très fins et isolés, qui apparaissent, sur le fond coloré en bleu par les réactifs, comme une fine poussière de très petits points blancs. Ça et là, cette poussière forme des taches ou îlots blanchâtres, lorsque les pores se groupent autour d'un point commun en quantité plus considérable (fig. 14, Pl. XII). Ces pores, répandus en un fin semis, suivent l'orientation des stries obliques celluloses de la membrane qui peuvent quelquefois s'apercevoir, malgré leur extrême finesse, sur des préparations bien traitées et à un fort grossissement.

D'autres membranes, sans présenter aucun crible, offrent un semis serré et irrégulier de fines ponctuations, ou bien des îlots plus ou moins allongés et irréguliers de petits points blancs.

Dans le *C. Lehmanniana* et le *C. monogyna*, on trouve avec abondance les beaux cribles en file unique qui donnent en coupe longitudinale l'aspect présenté par la fig. 20, Pl. XII. Ce sont ces renflements, disposés en grains de chapelet, qui ont frappé l'attention de Koch, dans le *C. monogyna*, mais entre lesquels il n'a vu que des diaphragmes non criblés.

Les cellules compagnes ne portent pas de cribles, même sur les parois en contact avec le tube criblé. Leurs membranes sont munies de simples ponctuations plus ou moins régulièrement distribuées et quelquefois de grandeurs diverses. D'autre fois, l'on n'y voit aucune ponctuation, mais un semis très fin de pores isolés (fig. 15, 16, Pl. XII).

Les tubes criblés des écailles portent généralement des cribles transverses horizontaux ou peu obliques, et simples ; quelques

cribles obliques composés se rencontrent dans le *C. Japonica* et le *C. exaltata*. Les membranes longitudinales des tubes criblés des écailles montrent, dans toutes les espèces, de longues et étroites ponctuations transversales très serrées, ou des raies transversales; ces tubes criblés ressemblent ainsi à des vaisseaux rayés, avec la lignification en moins. On les étudie le plus facilement dans les deux espèces précédentes qui possèdent, comme nous l'avons vu, de nombreuses nervures libériennes (fig. 27, Pl. xiii). Sur des coupes longitudinales de l'écaille, on suit sans peine les plus fines des ramifications de ces nervures, formées de simples files de tubes criblés, s'anastomosant çà et là. Les premiers éléments libériens, vers la base de l'écaille, sont assez larges, longs, souvent munis de cellules compagnes. A mesure que les minces nervures libériennes s'élèvent dans l'écaille, les éléments se raccourcissent, ils sont toujours rayés ou munis de ponctuations allongées transversalement. Dans les dernières ramifications, composant le bouquet libérien qui s'épanouit dans la partie charnue de l'écaille, les éléments sont courts, un peu renflés, affectant la forme des cellules conjonctives au sein desquelles ils sont noyés, et ne diffèrent de ces dernières que par leurs fines rayures et leurs cribles. Dans ce dernier cas, les cribles sont toujours simples, les pores quelquefois très fins se voient difficilement, les cellules compagnes sont rares. Les derniers éléments souvent très petits, modifient enfin leurs rayures qui prennent la forme de petites mouchetures transversales très serrées.

Distylées. — Dans les espèces de ce groupe, les tubes criblés, sans avoir, en général, d'aussi grandes dimensions que ceux du groupe précédent, atteignent cependant, comme on peut le voir sur les figures (Pl. xii et xiii), un développement assez considérable.

Comme dans les espèces précédentes, les cribles transverses sont : ou horizontaux et simples, ou obliques et simples, ou obliques et composés. Les diverses formes se rencontrent dans une même région de tige et aussi dans un même faisceau libérien. Sur des coupes transversales traitées à l'hypochlorite, on peut apercevoir, même sans réactif colorant, de beaux cribles horizontaux comme ceux du *C. Chinensis* et du *C. Europaea* représentés ici (fig. 4, 5, Pl. xii). En colorant la membrane au brun Bismarck, ou au bleu

de méthylène, les pores apparaissent encore plus nettement, laissant passer la lumière à travers la membrane colorée.

Les membranes les plus obliques présentent le type Vigne ; dans ce cas, les pores sont généralement très petits et disposés en plages irrégulières ; les fig. 1, 19, 5, 8, 17, Pl. XIII, représentent quelques cribles composés obliques de *C. Chinensis*, *Gronovii*, *decora*, *Epithimum*, *Europæa*. Parfois, dans les cribles les plus petits, les pores sont excessivement fins, et les plages poreuses apparaissent comme des îlots blanchâtres ; il est même difficile, dans ce cas, de dire si l'on a affaire à de véritables pores, ou à de très petites ponctuations ; les coupes longitudinales offrent difficilement la trace des perforations, même en provoquant le gonflement des membranes par les réactifs appropriés.

Pour étudier la structure des membranes, le moyen le plus commode consiste à traiter les tubes criblés, isolés et décolorés par l'hypochlorite de soude, par l'iode et l'acide sulfurique. Le fond de la membrane se colore alors en bleu plus ou moins profond ; seuls les pores, naturellement, ne se colorent pas.

Les membranes longitudinales ne portent jamais de cribles parfaits, comme ceux que nous venons de voir dans les grandes Cuscutées ; du moins, ils doivent être fort rares, car je n'en ai point rencontré dans les nombreuses espèces que j'ai patiemment examinées. Souvent, les membranes portent des plages de formes diverses, qui apparaissent avec un aspect blanchâtre, et que les forts grossissements résolvent parfois en un amas de très petites ponctuations ; ces ponctuations ne me paraissent pas être des pores, car, en activant la coloration bleue par l'iode et l'acide sulfurique, ces plages blanchâtres s'atténuent de plus en plus, et même finissent par disparaître. Les membranes longitudinales ne sont donc munies que de ponctuations au vrai sens du mot, mais leurs dimensions, leurs formes et leurs groupements, produisent des dessins d'une très grande diversité. Dans une même coupe, dans un même faisceau libérien, et quelquefois aussi dans une même file de tubes criblés, les membranes offrent les sculptures les plus variées.

Je vais passer en revue les formes les plus remarquables, que j'ai dessinées sur la Pl. XIII, et qui se rapportent à quelques espèces comme les *C. Chinensis*, *decora*, *Epithimum*, *Europæa*, *inflexa*, *Gronovii* ; comme toutes ces formes se retrouvent dans toutes les espèces, ces quelques exemples suffiront.

La membrane longitudinale présente parfois des ponctuations plus ou moins rondes, de dimensions presque égales, tantôt uniformément répandues sur la surface, tantôt groupées en masses irrégulières. D'autres fois, ce sont des ponctuations elliptiques de diverses grandeurs, assez serrées (fig. 2, 14), ou clairsemées comme dans les fig. 18 et 21. Dans la fig. 6, la partie médiane de la membrane est occupée par un semis serré de petites ponctuations rondes, formé de plusieurs amas rapprochés.

Parfois, de petites ponctuations rondes se groupent en petits îlots irréguliers et nombreux, sur toute la surface de la membrane (fig. 7); ailleurs, ce sont des îlots irréguliers de ponctuations de diverses formes, souvent très petites et très serrées qui donnent à la membrane un aspect un peu différent de la précédente (fig. 5). Sur d'autres membranes, des ponctuations irrégulières se groupent en îlots constituant des plages nettement délimitées (fig. 18).

Les ponctuations se présentent souvent sous la forme de points extrêmement fins, et dessinent, par leurs réunions diverses, les figures les plus variées. Sur certaines membranes, ces points sont répandus sur toute la surface comme une fine poussière blanchâtre sur le fond bleu général. Sur d'autres membranes, la poussière s'étend en amas rapprochés, occupant leur partie médiane (fig. 10). Ailleurs, ces petits points sont réunis en îlots irréguliers et serrés sur toute la surface (fig. 3, 4). La fig. 9 représente un beau tube criblé du *C. Epithymum*, dont une des faces longitudinales est entièrement recouverte d'une grande quantité de plages poussiéreuses de formes irrégulières, très rapprochées.

Sur beaucoup de membranes, les ponctuations prennent des formes étroites et allongées transversalement; dans la fig. 11, la région médiane de la membrane est parsemée de ponctuations étirées en très petites raies transversales; les deux tubes criblés superposés du *C. Epithymum*, représentés par la figure 13, ressemblent, avec leurs longues ponctuations, à des vaisseaux rayés. Parfois ces ponctuations deviennent des raies étroites, de longueurs diverses, et se groupent en amas serrés sur la partie médiane de la membrane (fig. 15); ailleurs, des raies très fines, se groupent sur cette partie médiane en îlots elliptiques, assez écartés les uns des autres, et disposés en une file unique (fig. 22); ailleurs encore ce sont de longues rayures minces, serrées, zébrant transversalement la membrane (fig. 25, 26). Quelquefois, les raies fines et

déliées, très serrées les unes contre les autres, donnent à la membrane l'aspect représenté par la fig. 12 : sur cette membrane traitée par l'iode et l'acide sulfurique, c'est comme un mélange intime de zébrures blanches et bleues. Dans la membrane représentée par la fig. 20, on obtient par les réactifs précédents, l'effet présenté par un papier irrégulièrement grainé sur lequel on frotterait du crayon bleu qui colore les rugosités et laisse les creux en blancs.

Sur un grand nombre de membranes, on ne fait apparaître, par les réactifs, que des ponctuations ou des plages blanchâtres aux formes vagues et mal délimitées ; sur le beau tube criblé du *C. Gronovii*, représenté en entier par fig. 19, une face longitudinale présente de petits îlots elliptiques, blanchâtres, se fondant sur les bords, d'une manière insensible, avec le fond bleu général ; chacun de ces petits îlots présente lui-même de vagues petites traînées blanches sur un fond bleu un peu plus clair que celui de la membrane. Un tube criblé du *C. inflexa* (fig. 24) offre à peu près le même aspect : les plages mal délimitées sont plus nombreuses et plus serrées, elles sont de formes plus irrégulières.

La membrane longitudinale du *C. Chinensis* représentée par la fig. 1, porte des plages plus nettement délimitées, de formes irrégulières et très rapprochées les unes des autres ; cette membrane offre, en réalité, avec ses plages séparées par de simples tractus celluloses, un véritable grillage ; chacune de ces plages blanchâtres, composée à son tour de ponctuations irrégulières sur un fond bleu très clair qu'il est difficile de mettre nettement en lumière, forme aussi un petit grillage ; la membrane entière est, en somme, un grillage composé.

D'autres membranes présentent un mélange de petites plages rondes ou elliptiques, blanchâtres, vaguement délimitées, de petites ponctuations, et d'un fin granulé nuageux répandu sur toute la surface (fig. 16) ; d'autres fois, c'est, sur la même face, un mélange d'îlots bien délimités de ponctuations, avec des ponctuations de diverses grandeurs, isolées.

Dans un même tube criblé, les diverses faces ont souvent une structure très différente. Plusieurs tubes criblés superposés offrent aussi des dessins différents, comme on peut le voir dans la file de trois tubes criblés du *C. Europæa* que représente la fig. 18 ; les deux tubes inférieurs possèdent plusieurs grosses ponctuations grillagées placées aux points de contact de ces tubes avec les cellules voisines.

De nombreuses membranes sont zébrées transversalement de fines raies blanchâtres, très serrées, formées chacune d'une traînée de poussière de très petits points blancs.

En somme, il serait impossible de décrire tous les aspects présentés par les faces longitudinales des tubes criblés, et l'on peut dire que chaque face offre son aspect particulier; le dessin des membranes varie donc à l'infini. En outre, une même face change souvent d'allure le long de son étendue; c'est ainsi que la face du tube criblé du *C. inflexa*, représentée par la fig. 23, porte dans sa partie supérieure un semis de petites ponctuations de diverses grandeurs et, dans sa partie inférieure, des îlots de ponctuations irrégulières.

Les cellules compagnes présentent les mêmes dessins que les tubes criblés: ponctuations variées, même diversité de groupement dans ces ponctuations (fig. 14, 16, 18, 19, 24).

Cal. — La substance particulière nommée *callose* par MANGIN (1), de composition chimique encore indéterminée et qui forme le *cal* des tubes criblés existe dans les tubes criblés de toutes les Cuscutae monostylées.

Les cribles transverses ou longitudinaux sont recouverts, sur leurs deux faces, de cette substance calleuse, formant une couche épaisse et mamelonnée (fig. 23, 25, Pl. XII; *C. Japonica*, *C. monogyna*). Sur des coupes transversales de tiges, passant à travers des membranes transverses obliques de tubes criblés, on aperçoit facilement les épaisissements calleux (fig. 9, 10, 11, Pl. XII; *C. monogyna*, *exaltata*, *Lupuliformis*). Des cals recouvrent aussi les cribles situés sur les parois longitudinales, et sur des coupes en long et en travers, ils forment de chaque côté de la paroi des épaisissements proéminents (fig. 23, 24, Pl. XII). La callose est répandue aussi, en îlots irréguliers, en couches de plus ou moins grande étendue, bouchant les pores isolés. Examinés sans réactif, les cals tranchent sur les autres membranes par leur grande réfringence. La potasse les dissout très rapidement et laisse apercevoir les cribles (fig. 12, 26, Pl. XII; *C. Lupuliformis*, *C. monogyna*).

Le cal se forme dans les conditions physiologiques ordinaires,

(1) L. MANGIN. Observations sur la présence de la callose chez les Phanérogames (*Bull. de la Soc. Bot. de Fr.*, t. XXXIX, 1892).

c'est-à-dire au moment du repos de la végétation. Dans nos climats, pour les *Cuscutae* que j'ai cultivées, le cal se forme vers le mois de novembre.

Dans les *Cuscutae* du groupe des *Distylées*, j'ai trouvé des cals transversaux sur un certain nombre d'espèces assez diverses, comme les *C. Gronovii*, *decora*, *glomerata*, *inflexa*, *Chinensis*. On peut en conclure, je crois, que la présence de cette matière sur les cribles est générale, car dans les cas où je n'ai pas découvert de cals, le fait peut être attribué à l'époque où les échantillons ont été cueillis.

La présence de la callose semble donc générale dans les *Cuscutacées*.

Cellules compagnes. — Les tubes criblés détachent sur leurs flancs, et de très bonne heure, des cellules compagnes. A l'époque secondaire, les tubes situés sur les confins de la zone génératrice sont les plus courts, et leurs cellules compagnes sont courtes comme eux, fusiformes, et renflées vers leur partie médiane. Dans la portion adulte du faisceau libérien, tubes et cellules compagnes présentent des longueurs remarquables (fig. 1, 2, 7, 8, Pl. XII; *C. Japonica*, *Europaea*, *Chinensis* — fig. 2, 4, 13, 18, 19, 24, Pl. XIII; *C. Chinensis*, *Gronovii*, *Epithymum*, *inflexa*, *Europaea*).

En général, les cellules compagnes se détachent sur le tube criblé du haut en bas de ce tube, leurs extrémités terminées en pointe atteignent les cribles transverses. Quelquefois, la cellule compagne n'atteint pas les cribles transverses, elle est portée simplement sur le flanc du tube.

La cellule compagne se segmente parfois en deux, trois, quatre cellules superposées (fig. 2, 8, Pl. XII; *C. Japonica*, *C. Chinensis*). La cellule ou chacun de ses segments sont pourvus dans leur partie centrale d'un noyau allongé et d'un protoplasme épais et granuleux. En général, on remarque deux larges vacuoles, l'une au-dessus, l'autre au-dessous du noyau (fig. 1, 2, 7, Pl. XII; *C. Japonica*, *C. Europaea*).

Parenchyme libérien. — Le parenchyme libérien est très peu développé; il est formé simplement de quelques files longitudinales de cellules allongées, éparses çà et là au sein des faisceaux libériens. Ces cellules sont pourvues d'un protoplasme épais et d'un gros noyau allongé dans le sens de l'axe, placé au centre, entre

deux larges vacuoles. Ces cellules présentent les mêmes caractères que les cellules compagnes des tubes criblés, mais sont plus larges et plus longues que ces dernières ; on les trouve surtout dans les Monostylées (fig. 1, Pl. XII).

Les cellules du tissu conjonctif, bordant les faisceaux libériens des grandes Cuscutées, possèdent des ponctuations simples, et montrent en coupe longitudinale, même sans réactif provoquant le gonflement, des renflements en grains de chapelet. Sur les parois de contact de ces cellules avec les tubes criblés, on observe souvent des cribles longitudinaux qui sont généralement simples.

Contenu des tubes criblés. — Les tubes criblés de toutes les espèces contiennent des granules réfringents, très petits, arrondis, placés en abondance vers les extrémités du tube, et aussi contre les parois. C'est à la partie inférieure des cribles que se trouve la quantité la plus considérable de ces granules. Ils sont plongés au sein d'un liquide hyalin pariétal. Dans une coupe placée dans l'eau, on voit fréquemment ces globules, agités d'un rapide mouvement brownien. Ces globules se colorent par l'iode en rouge vineux, tandis que les grains d'amidon, abondants dans toutes les autres régions de la tige, prennent en même temps, sous l'action du réactif, leur couleur bleue caractéristique. Sous un faible grossissement et en coupes longitudinales ou transversales, ces amas rougeâtres, tranchant nettement sur le fond bleu amylicé général, indiquent la position des cribles transverses des tubes criblés (fig. 1, 2, 6, 7, Pl. XII ; *C. Japonica*, *Gronovii*, *Europæa*).

Les tubes criblés ne contiennent donc pas de l'amidon pur, mais une substance amylicée rougissant sous l'influence de l'iode, qui représente apparemment un état transitoire de l'amidon proprement dit.

La présence de cette substance rougissante, que j'ai signalée dans un travail antérieur (1), chez le *C. Japonica*, semble être générale dans les tubes criblés des Cuscutacées, car je l'ai constatée dans toutes les espèces que j'ai pu cultiver ou me procurer à l'état frais.

Des substances amylicées comparables, auxquelles on donne quelquefois le nom général d'*amyloextrine*, ont été rencontrées

(1) M. MIRANDE. Loc. cit.

déjà dans quelques plantes. On les observe, notamment, dans la plupart des Algues floridées, et dans certains Champignons où ERRÉRA (1) leur donne le nom de *glycogène transitoire*; BELZUNG (2) a décrit une formation analogue dans l'Ergot du Seigle. Ces substances ont été plus rarement signalées chez les Phanérogames: des grains rougissants ont été trouvés par l'auteur précédent (3) dans les cotylédons en voie de germination, dans la racine du *Foeniculum vulgare* et dans quelques autres végétaux; enfin, tout récemment, L. GAUCHER (4) a observé une matière amylacée en solution, se colorant par l'iode en rose-lilas, dans les cellules de la gaine endodermique des nervures foliaires des Euphorbes de la Section *Anisophyllum*, et particulièrement dans l'*Euphorbia Chamæsyce*.

VII.

L'APPAREIL AÉRIFÈRE.

Les divers observateurs qui se sont occupés des Cuscutées n'ont pas entrevu l'importance que l'appareil aérifère acquiert chez ces végétaux, ou nous ont donné, au sujet de cet appareil, des détails erronés. Si j'en juge même par le terme qu'ils emploient pour désigner les espaces aérifères de ces plantes, *Spältöffnungen*, ils ne semblent parler que de lacunes formées par destruction locale des tissus. Dans ce cas, MOHL (5), qui, le premier, pense que les Cuscutées ne possèdent pas d'appareil aérifère, a raison; dans les nombreuses espèces que j'ai examinées, je n'ai jamais rencontré, en effet, de telles lacunes. UNGER (6) pense, au contraire, que vers la

(1) ERRÉRA. Les réserves hydrocarbonées des Champignons, *C. R. Ac. des Sc.*, 3 août 1885.

(2) E. BELZUNG. Recherches sur l'Ergot du Seigle, *Ann. des Sc. nat. Bot.*, 1887.

(3) E. BELZUNG. Remarques rétrospectives sur les corps bleuissants et leur classification, *Journ. de Bot.*, 1892.

(4) LOUIS GAUCHER. Etude anatomique du genre Euphorbia, p. 144. Paris 1898.

(5) H. VON MOHL. Über den Bau und das Winden der Ranken und Schlingpflanzen. Tübingen 1827, p. 94.

(6) UNGER. — Beiträge zur Kenntniss der parasitischen Pflanzen, *Annalen des Wiener Museum der Naturgeschichte*, Bd. II, 1840, p. 46.

périphérie de la tige, il y a des espaces aérifères. ULOTH (1) ne les trouve que dans les vieilles tiges, et DORNER (2) les cherche dans un certain nombre d'espèces, sans pouvoir les découvrir.

KOCH (3) constate donc, après les auteurs précédents, que la question des espaces aérifères des Cuscutées est très controversée. De tels espaces aérifères, dit-il, qui, dans les organes des plantes supérieures, surtout dans les feuilles, jouent un rôle physiologique important en favorisant dans la plante l'accès de l'air chargé d'acide carbonique, n'ont pas autant leur raison d'être, chez des végétaux comme les Cuscutées, qui n'assimilent pas. Cependant, il ajoute que ces espaces aérifères existent, mais qu'ils sont rares, ce qui explique que les Anatomistes antérieurs les aient aperçus difficilement ; il trouve notamment des espaces aérifères dans la région corticale qui avoisine les faisceaux du *C. Gronovii* (4) ; ces espaces proviennent, dit-il, de la rupture des cellules et de la résorption de leurs parois, et l'on peut même apercevoir quelques vestiges des membranes des cellules détruites.

Je n'ai, pour ma part, trouvé aucune lacune de ce genre dans cette espèce que j'ai cultivée pendant plusieurs années et que j'ai pu étudier à loisir sur de nombreux exemplaires. On trouve çà et là quelques déchirures qui me semblent fortuites, dues, selon toute apparence, à la finesse des tissus, et se produisant sous le rasoir dans des coupes trop minces.

D'une manière générale, je dirai donc qu'aucune lacune causée par destruction des tissus n'existe normalement dans les Cuscutées. Ces plantes possèdent cependant un appareil aérifère intéressant, indépendamment de l'appareil formé par les lacunes placées à la pointe interne des faisceaux vasculaires, que nous connaissons déjà et dont je parlerai encore dans le chapitre suivant. Cet appareil présente trois aspects différents suivant les diverses sections des Cuscutacées, et ces aspects sont même des caractères importants de ces sections.

(1) ULOTH. Beiträge zur Physiologie der Cuscuten. *Flora*, 1860. Nos 17, 18, p. 278.

(2) DORNER. Die Cuscuten der ungarischen Flora. *Linnaea*. Bd. XXXV, 1867-1868, p. 132.

(3) KOCH. Die Klee und Flachseide, ch. 5, p. 61.

(4) KOCH. Entwicklung der Cuscuten ; p. 70.

Nous étudierons donc l'appareil aérifère dans les Monostylées, les Homostylées et les Hétérostylées.

Monostylées. — L'appareil aérifère est formé simplement des méats triangulaires ou quadrangulaires, et des petites lacunes, que laissent entre elles les cellules des divers parenchymes. Cet appareil est analogue à celui que possèdent presque tous les végétaux, mais il présente une particularité intéressante. Les membranes des cellules contiguës, aux points où elles forment un méat ou une petite lacune, deviennent réfringentes et s'épaississent légèrement ; quand la tige est un peu plus âgée, ces portions de membranes se subérisent. La subérisation porte sur les couches externes des membranes des cellules de contact, c'est-à-dire sur les parois de l'ouverture aérifère, et s'étend un peu au delà des angles de cette ouverture, à travers la partie mitoyenne des membranes accolées. Il en résulte des méats et des lacunes subérisés dont les parois se colorent en rose par la phloroglucine et l'acide chlorhydrique. Cette subérisation des méats et des petites lacunes en fait des organes pouvant résister à l'écrasement et rester toujours ouverts. La torsion et l'enroulement des tiges provoquent, ainsi que nous l'avons vu, dans l'écorce de toutes les Cuscutées, une couche lamelliforme plus ou moins étendue ; dans cette couche, formée de plusieurs assises de cellules écrasées, les orifices des méats restent toujours béants, grâce à la rigidité de leurs parois due à la subérisation ; l'air peut donc toujours circuler à travers la couche lamelliforme. Il arrive parfois que les couches subérisées du méat se détachent des membranes des cellules de bordure, que ces cellules se disjoignent encore davantage et que, dans le méat ainsi agrandi, s'isole un organe creux, semblable à une petite cellule de forme irrégulière à membrane composée uniquement de subérine, et qui n'est autre que le méat primitif.

Ces méats et ces petites lacunes subérisés se trouvent : dans le parenchyme cortical, surtout externe ; dans la moelle, où leur subérisation, parfois plus prononcée que dans l'écorce, embrasse souvent sur tout son pourtour la région mitoyenne des membranes des cellules de bordure ; dans le liber et principalement dans sa partie périphérique, où la subérisation, quoique légère, s'étend sur les membranes des tubes criblés et de leurs cellules compaganes.

Cet appareil aérifère subérisé atteint son plus grand développement

dans le *C. Japonica* ; on l'observe aussi dans le *C. exaltata*, et, à un moindre degré, dans les tiges les plus grosses et les régions à suçoirs des autres espèces. Les fig. 4 et 5, Pl. VI, montrent, près de l'épiderme, quelques méats subérisés, parmi les plus petits.

Homostylées. — Dans un certain nombre d'espèces de cette Section, le système aérifère se réduit à des méats ordinaires, dans l'écorce et dans la moelle. Cependant, dans quelques espèces et dans les plus grosses tiges et les régions à suçoirs, les membranes cellulaires au point où elles forment un méat, s'épaississent puis se cutinisent. Les méats ne se colorent pas, en effet, par la phloroglucine, mais présentent la même réaction que la cuticule épidermique. La fig. 5, Pl. IX, représente une portion du parenchyme cortical externe dans une tige assez grosse du *C. Europæa*, où l'on voit de tels méats cutinisés. On en trouve aussi dans le *C. Epithymum* et le *C. planiflora*, mais moins que dans le *C. Europæa*. Dans les autres espèces telles que les *C. Arabica*, *Palæstina*, *brevistyla*, les méats cutinisés sont très rares.

Ces méats cutinisés ne se rencontrent que dans le parenchyme cortical, surtout externe ; dans le *C. Europæa* on en trouve quelquefois dans le liber, généralement plus petits que ceux de l'écorce.

Hétérostylées. — Cette Section possède un appareil aérifère remarquable qui, dans certaines espèces comme le *C. Chinensis*, atteint son plus grand développement. Cet appareil est formé de lacunes, de chambres aérifères et de méats, situés dans l'écorce et dans le liber.

Dans le parenchyme cortical, surtout périphérique, on rencontre un grand nombre de méats cutinisés, comme dans les Homostylées, mais, en outre, des lacunes et même des chambres aérifères produites par une dissociation plus grande des cellules de bordure. Sur la fig. 7, Pl. VIII, qui représente une portion du parenchyme cortical du *C. Chinensis*, on voit un certain nombre de méats et deux lacunes. Dans le liber, ce sont surtout des lacunes et des chambres aérifères, situées dans la partie externe de chaque faisceau libérien (fig. 1, 2 ; II ; Pl. VII). Ces chambres, comme le

montre une section longitudinale pratiquée à travers le liber du *C. Chinensis* (fig. 6; II; Pl. VIII), forment un riche appareil aérifère au sein du parenchyme libérien et des amas de tubes criblés.

Les faces libres des membranes cellulaires qui bordent l'espace aérifère se recouvrent d'une mince cuticule qui, se détachant parfois plus ou moins des membranes, donne ainsi à l'organe l'aspect de quelque cellule particulière. Par la macération à la potasse, ou au moyen de quelques gouttes d'acide sulfurique, on peut dissocier et isoler ces méats, ces lacunes et ces chambres qui apparaissent alors comme des sortes de sacs à enveloppe de cutine. Ces espaces aérifères sont plus ou moins longs, comme l'on peut en juger par les fig. 4, 5, 6, Pl. VIII; dans la fig. 5, on voit deux chambres aérifères corticales superposées, isolées par la macération et contre lesquelles adhèrent encore quelques cellules de bordure. Ces sacs, complètement isolés, laissent voir sur leur paroi de cutine, la trace convexe des cellules arrachées.

La fig. 7 montre tous les passages entre le méat cutinisé et la lacune cutinisée. Souvent, plusieurs espaces aérifères voisins en s'agrandissant, sous l'influence de la dissociation croissante des cellules qui les entourent, donnent plusieurs espaces aérifères contigus qui peuvent produire, au premier abord, l'illusion de plusieurs cellules contiguës de nature spéciale. Dans le faisceau libéro-ligneux représenté par la fig. 2 du *C. Chinensis*, on trouve un groupe de quatre chambres aérifères cutinisées contiguës.

Les parois cutinisées de ces espaces aérifères offrent, naturellement, les mêmes réactions que la cuticule épidermique; l'action de l'iode et de l'acide sulfurique les colore en jaune foncé ou en rouge-brun. Elles se colorent fortement par les divers colorants tels que le bleu de méthylène et le brun Bismarck; sur des coupes bien décolorées à l'eau de Javel, on peut, par l'action ménagée du réactif, mettre en relief, en les colorant seuls, ces espaces aérifères. La phloroglucine et l'acide chlorhydrique ne colorent pas ces parois cutinisées. Sur ces sortes de sacs isolés et colorés, on constate facilement que la membrane est lisse, ou légèrement striée, ou bien finement granulée; elle présente les mêmes caractères qu'une cuticule épidermique; ce sont donc bien les couches externes des membranes des cellules bordant l'espace aérifère qui ont fourni cette membrane spéciale.

Ces espaces aérifères ne contiennent que de l'air ; quelquefois cependant, surtout dans les espaces libériens, on observe une substance huileuse, exsudée sans doute par les cellules de bordure.

De tels espaces aérifères à parois cutinisées sont rares chez les végétaux ; on ne cite que quelques plantes, comme le Nénuphar, par exemple, dans lesquelles on trouve des canaux aérifères à parois revêtues de cutine.

Cet appareil aérifère que je viens de décrire se présente avec plus ou moins de développement dans presque toutes les espèces du type *Chinensis* : dans les *C. Californica*, *rostrata*, *glomerata*, *Sandwichiana*, *cuspidata*, *chlorocarpa*, l'appareil aérifère est très comparable à celui de l'espèce type ; dans le *C. tenuiflora*, les espaces cutinisés sont moins abondants que dans le *C. Chinensis* ; dans les *C. Jalapensis*, *corymbosa*, *umbellata*, l'écorce périphérique contient de nombreux méats et quelques lacunes, à parois cutinisées, dans le liber il y a peu ou pas de lacunes ; dans le *C. Chilensis*, j'ai trouvé très peu de lacunes.

Dans le *C. Americana*, l'appareil aérifère est très développé, surtout dans le liber, ainsi que le montre la fig. 2, Pl. ix. Mais les parois des espaces aérifères sont plus minces et moins cutinisées que dans le *C. Chinensis* ; ces parois se colorent fortement par les couleurs d'aniline, mais sous l'action de l'iode et de l'acide sulfurique elles deviennent bleues au lieu de se colorer en jaune comme une cuticule.

Le type *Chinensis* et le type *Americana* sont donc caractérisés par un appareil aérifère, cortical et libérien, composé de méats, de lacunes et de chambres. Les espèces du type *Gronovii* présentent un appareil moins compliqué, et, sous ce rapport, constituent un groupe de passage entre les Homostylées et les Hétérostylées. Dans le *C. Gronovii* et les quelques espèces de ce type que j'ai examinées, comme le *C. decora* et le *C. inflexa*, on trouve des méats et des lacunes cutinisés dans l'écorce, mais aucune lacune, cutinisée ou non, dans le liber ; du moins, les lacunes libériennes me paraissent être très rares.

•

VIII.

LA GAINE NOURRICIÈRE.

Dans toutes les Cuscutes, ainsi que nous l'avons vu, il existe à la pointe interne de la plupart des faisceaux vasculaires une cavité aérifère constituée par la dissociation des cellules qui entourent les premiers vaisseaux formés. Cette cavité est une lacune plus ou moins allongée, qui prend parfois les proportions d'un véritable canal aérifère. Ces lacunes centrales, dont la présence est générale, constituent donc un système aérifère qui s'ajoute à celui que nous venons d'étudier pour former un appareil aérifère important.

MAX. CORNU (1) récemment a, le premier, à propos du *C. Lehmanniana*, appelé l'attention sur une zone de cellules particulières qui entourent la lacune et la pointe interne des faisceaux vasculaires. Dès le début de mes observations sur les Cuscutes, j'avais aussi remarqué ces cellules de bordure, et leur existence générale m'avait induit à penser qu'elles doivent être adaptées à un rôle particulier et important.

Lorsque les cellules parenchymateuses situées à la pointe des faisceaux vasculaires primitifs ne se dissocient pas pour donner naissance à une lacune, ce qui arrive quelquefois (fig. 4, Pl. ix; fig. 9, Pl. vii), on les voit conserver, autour des vaisseaux de la pointe, la disposition rayonnante qu'elles possèdent pendant l'état de jeunesse de la tige (fig. 1, Pl. vi; fig. 6, Pl. vii). Ces cellules rayonnantes de bordure se font remarquer de bonne heure par leur riche contenu protoplasmique granuleux. Un peu plus tard, les parois de ces cellules, en contact avec les vaisseaux, prennent un épaississement plus ou moins prononcé.

Lorsqu'une lacune se forme à la pointe des faisceaux, et c'est le cas le plus général, les cellules qui bordent la lacune et celles qui touchent encore les vaisseaux se font remarquer par leurs dimensions plus petites que celles des cellules médullaires voisines, et par leur épais contenu protoplasmique; de plus, les membranes de

(1) MAX. CORNU. Loc. cit.

ces cellules de bordure s'épaississent, autour de la lacune sur leurs faces libres, et autour des faisceaux, sur leurs parois de contact avec les éléments vasculaires.

Cette bordure de cellules particulières, apparaît dès le jeune âge de la tige, mais les épaississements des parois en contact avec les vaisseaux ou limitant la lacune ne sont entièrement formés que dans la tige adulte, et deviennent encore plus prononcés à l'époque de la structure secondaire. Cette bordure est généralement composée d'une seule assise; çà et là, dans cette assise, quelques cellules isolées se dédoublent.

Lorsque les vaisseaux secondaires ont accru les faisceaux vasculaires du côté extérieur, ces mêmes cellules apparaissent bordant à droite et à gauche le faisceau ligneux jusqu'au niveau du liber, ou mieux de l'arc générateur libéro-ligneux. Mais cette bordure ne se forme pas en même temps que le faisceau secondaire et elle ne se différencie même complètement que quelque temps après. Ainsi, dans un des faisceaux secondaires du *C. Japonica* représenté par la fig. 2, Pl. VI, on ne voit pas encore cette bordure de cellules particulières; à droite et à gauche du faisceau secondaire se trouvent deux longues cellules appartenant aux rayons qui, bientôt, par un certain nombre de cloisonnements tangentiels, détacheront la bordure spéciale. Dans les faisceaux du *C. Lehmanniana* représentés par la fig. 6, Pl. XVI, la formation de la bordure est un peu plus avancée; au bout de quelque temps, le faisceau ligneux secondaire se trouvera limité, à droite et à gauche, par une assise de cellules à parois épaissies contre les vaisseaux, et à contenu protoplasmique granuleux et épais, tranchant nettement sur le contenu des cellules parenchymateuses voisines. C'est surtout du côté des suçoirs, dans des coupes pratiquées à travers des spires haustoriales, que l'on remarque les bordures les plus riches en contenu protoplasmique.

Cette bordure de cellules spéciales, limitant la lacune et les faisceaux vasculaires, s'observe dans toutes les Cuscutées. Parmi les Hétérostylées, principalement dans les espèces qui possèdent les formations secondaires les plus actives, elle est souvent remarquable par sa netteté et son beau développement. Je citerai notamment les espèces suivantes: *C. corymbosa*, *odorata*, *floribunda*, *Jalapensis*, *Americana*, *Sandwichiana*, *chlorocarpa*, *decora*, *tenuiflora*, *inflexa*, *rostrata*, *Californica*. Mais c'est surtout dans

les Monostylées que cet appareil acquiert une réelle importance.

Dans les Monostylées, en effet, les formations secondaires, ainsi que nous l'avons vu, sont bien développées. L'anneau ligneux même, arrive à se fragmenter, isolant de diverses manières les faisceaux libéro-ligneux; dans ce dernier cas, la bordure de cellules spéciales acquiert une particulière importance et se présente sous divers aspects, suivant le mode d'isolement des faisceaux ou de leur détachement de l'anneau ligneux. Ainsi, considérons la fig. 13 se rapportant à une grosse tige du *C. Japonica*; autour des faisceaux de cette tige, diversement isolés, fragmentés, ou séparés de l'anneau ligneux, une ligne pointillée représente la bordure cellulaire en question: lorsqu'un faisceau est isolé en entier avec sa lacune, la bordure s'étend à droite et à gauche, sur le système entier du faisceau et de sa lacune (1); parfois, dans un faisceau isolé en entier, les deux parties, primaire et secondaire, sont elles-mêmes séparées entre elles, et chacune est entourée de sa bordure particulière (3); lorsque l'anneau ligneux ne se rompt pas au-dessus d'un faisceau secondaire, la bordure est formée de deux bandes, placées l'une à droite, et l'autre à gauche du faisceau secondaire (5); au-dessus de l'anneau ligneux, si le faisceau primaire est isolé, ce faisceau et sa lacune sont entourés d'une bordure commune (6). Souvent, sous l'anneau ligneux, même non fragmenté, le faisceau vasculaire secondaire se détache et se sépare de l'anneau par une ou deux assises cellulaires, rarement davantage; dans ce cas, la bordure affecte autour du faisceau secondaire la forme d'un arceau, encadrant le faisceau jusqu'au liber (4); si le faisceau secondaire n'est séparé de l'anneau ligneux que par une seule assise, c'est cette assise elle-même qui constitue la bordure spéciale.

La fig. 1, Pl. xvi, montre un faisceau ligneux appartenant à la coupe dont un fragment est représenté par la fig. 13 précédente. Les formations secondaires sont séparées du faisceau primitif. Ce faisceau primitif et sa lacune son entourés d'une bordure commune, et le faisceau secondaire possède une bordure propre, en forme d'arceau. Les cellules de la bordure se font très nettement remarquer par leur riche contenu protoplasmique, et par l'épaississement de leurs parois autour de la lacune et contre les vaisseaux. Vues en coupe longitudinale (fig. 2, Pl. xvi), les cellules qui bordent la lacune sont plus ou moins longues, à contenu épais

finement granuleux et à noyau fusiforme. Les cellules qui bordent les faisceaux ont la même constitution interne, mais des dimensions en rapport avec les vaisseaux de contact : les vaisseaux secondaires deviennent d'autant plus courts qu'ils sont plus périphériques, leurs cellules de bordure suivent les mêmes modifications (fig. 3, Pl. xvi). Dans l'intérieur des faisceaux ligneux secondaires, sont éparses quelques cellules semblables aux cellules de bordure ; mais leurs membranes sont moins épaisses que celles de la bordure proprement dite (fig. 1, Pl. xvi).

Cette bordure cellulaire spéciale se retrouve encore autour des paquets vasculaires qui traversent les suçoirs et qui pénètrent dans les tissus de la plante hôte ; les éléments qui la constituent sont courts, en rapport avec les éléments vasculaires haustoriaux, mais ils sont toujours facilement reconnaissables à leur constitution interne caractéristique.

Nous voyons donc que ces cellules particulières forment au faisceau vasculaire tout entier, une véritable gaine qui l'accompagne dans toute sa course, même à travers les suçoirs. Ces cellules contiennent parfois un peu d'amidon, mais sont surtout caractérisées par leur riche contenu protéique qui se colore en violet par la liqueur de FEHLING, ou par l'action combinée de la potasse et du sulfate de cuivre. Elles constituent donc un appareil très curieux qui, par sa présence générale, son contenu et souvent son grand développement, semble jouer un rôle spécial et important dans la nutrition de la plante parasite. Sans être encore fixé sur ce rôle particulier, je donnerai à cet appareil le nom de *gaine nourricière*.

MAX. CORNU compare l'épaississement des parois de cette gaine au cal des tubes criblés. Cependant cet épaississement n'offre pas les réactions caractéristiques de la callose ; il se gonfle, par exemple, dans la potasse au lieu de s'y dissoudre. En général, la membrane ainsi épaissie se fait remarquer par sa grande réfringence et conserve les réactions principales de la cellulose. Après un certain séjour dans l'hypochlorite de soude, elle se colore en bleu profond par le chloriodure de zinc.

Dans le *C. Chinensis* (fig. 2, Pl. viii), le *C. inflexa* (fig. 1, Pl. ix), le *C. Gronovii* (fig. 8, Pl. vii), les parois de la gaine nourricière sont pourvues d'un épaississement assez considérable. D'autres espèces, comme les *C. floribunda*, *Americana*, *decora*, présentent aussi des épaississements importants ; dans le *C. tenniflora*

l'épaississement, intéressant aussi les cloisons radiales des cellules de la gaine, se fait en fer à cheval. En général, dans les Monostylées, l'épaississement des parois de la gaine nourricière n'est pas aussi prononcé que dans les espèces du groupe des Distylées que je viens de citer. Ainsi, l'épaississement est peu considérable autour des faisceaux représentés ici du *C. Japonica* (fig. 2, Pl. vi), et du *C. Lehmanniana* (fig. 6, Pl. xvi), mais il se colore plus fortement que les précédents par les divers réactifs colorants communément employés. Dans certains cas, en effet, ces membranes, sans être considérablement épaissies, s'incrudent, plus ou moins, de cutine ou même de subérine. Dans le premier cas, elle se colorent fortement par le brun Bismark, dans le second cas, elles se colorent en rouge par la phloroglucine chlorhydrique. Dans les Homostylées, comme le *C. Epilinum* et le *C. Europæa*, on trouve, assez fréquemment, de telles parois de la gaine nourricière, peu épaissies mais subérisées.

Les membranes des cellules de la gaine nourricière présentent des ponctuations irrégulières. Du côté de la lacune ce sont parfois des traînées de très petites ponctuations ; du côté du bois secondaire, ce sont des ponctuations de diverses grandeurs et irrégulièrement distribuées. La condensation des couches de la paroi épaissie va en diminuant de la périphérie vers l'intérieur ; sur les coupes longitudinales, la paroi épaissie, colorée par les réactifs, présente une teinte dégradée qui se fond lentement avec la teinte générale de la membrane, sans démarcation sensible, aussi l'épaississement est-il moins facile à observer que sur des coupes transversales. En dissociant les cellules de la gaine nourricière, on isole parfois leurs bandes d'épaississements ; si l'on réussit à observer de face une de ces bandes, colorée au préalable en bleu par l'iode et l'acide sulfurique, elle ne montre aucune ponctuation, mais un semis épais de très petits points blanchâtres irréguliers se détachant sur le fond bleu général. Pour obtenir par le dessin un contraste analogue, il suffit de frotter du crayon bleu sur un papier finement granulé, comparaison que j'ai faite déjà plus haut à un autre sujet.

Je ne trouve, dans les végétaux ordinaires, aucun tissu qui puisse être comparé à la gaine nourricière des Cuscutées, si ce n'est la bordure parenchymateuse limitant vers la moelle l'anneau vasculaire, dont quelques auteurs ont fait mention chez les Euphorbiées. Il existe, en effet, dans ces plantes, une gaine de cellules à parois

minces, très caractéristiques par leur forme et leur contenu, qui enveloppe le cylindre médullaire et le sépare de l'étui ligneux. Cette gaine composée par places d'une ou de deux assises, rarement davantage, est, d'après PAX (1), un tissu *cambiforme* qui représente un liber interne rudimentaire. Dans de récentes recherches sur l'anatomie des Euphorbes, LOUIS GAUCHER (2) étudie cette formation. Dans la tige jeune, cette gaine de parenchyme est composée d'éléments beaucoup plus petits que ceux de la moelle où l'on retrouve le contenu cellulaire des cellules corticales; c'est l'origine du tissu cambiforme de l'auteur précédent, tissu qui n'est complètement différencié que dans la tige adulte où ses éléments rappellent par plusieurs côtés, notamment par leur contenu cellulaire, le parenchyme du liber externe. GAUCHER ne croit pas que l'on puisse assimiler ce tissu à un liber interne; pour lui, ce tissu fréquemment chargé de matières ternaires et de résine, est un parenchyme de réserve qui est peut-être pour quelque chose dans la présence du latex dans les vaisseaux du bois; il compare ce tissu à la gaine parenchymateuse des nervures foliaires des Euphorbes Anisophyllées. Cette gaine des nervures, qui a aussi la valeur d'un endoderme, est formée de grandes cellules cubiques renfermant de la résine, mais aussi du tannin et de l'amidon: elle semble donc remplir une fonction de réserve nutritive.

La gaine médullaire des Euphorbes a donc certains points d'analogie avec la gaine nourricière des Cuscutées. Par sa situation autour de la lacune et du faisceau vasculaire primitif et autour du faisceau secondaire, par la présence d'éléments semblables aux siens dans l'intérieur du bois secondaire, la gaine des Cuscutées ne représente certainement pas un liber interne rudimentaire; par sa constitution protoplasmique et son contenu cellulaire, elle semble bien plutôt remplir un rôle dans la nutrition de la plante parasite, et, par suite, mériter le nom que j'ai proposé pour elle.

(1) F. PAX. Die Anatomie der Euphorbiaceen in ihrer Beziehung zum system derselben. *Engler's Bot. Jahrb.*, 1884, heft IV, pp. 401 et 415.

(2) LOUIS GAUCHER. Etude anatomique du genre *Euphorbia*, Paris 1898, pp. 39. 74, 111.

RÉSUMÉ ET CONCLUSIONS

Dans le résumé qui va suivre, je ne ferai ressortir que les faits les plus saillants exposés dans mon travail, et les principales conclusions qui en découlent.

I. — *PHYSIOLOGIE.*

A. Aucune substance de la plante nourricière, à part, peut-être, le glucose, ne pénètre intégralement dans la plante parasite ; la sélection des éléments nécessaires à la nutrition de cette dernière s'effectue à l'entrée même des suçoirs par un véritable phénomène de digestion. Les suçoirs, en effet, sécrètent des diastases qui s'épanchent dans la zone ambiante des tissus nourriciers, où elles effectuent un travail chimique d'assimilation par suite duquel les matériaux nutritifs utiles sont rendus absorbables ; ces matériaux, puisés ensuite par les suçoirs, sont conduits par eux dans le corps de la plante parasite où ils subissent l'élaboration spéciale qui donne naissance aux divers corps qui la caractérisent.

B. La mesure directe du glucose dans les divers hôtes et l'observation microchimique montrent que la végétation de la plante parasite est d'autant plus prospère que la plante nourricière est plus riche en matière sucrée. Le glucose de la plante nourricière apparaît comme la source principale du carbone de la plante parasite ; si les réactions microchimiques, malgré l'illusion qu'elles produisent sur l'œil, ne peuvent nous permettre d'affirmer que le glucose remplissant les suçoirs est retiré directement des tissus hospitaliers, la grande quantité et la localisation de cette substance dans la plante parasite comme dans la plante nourricière montrent, du moins, qu'elle est le produit le plus abondant et le plus rapide du travail d'élaboration des suçoirs et qu'elle est formée aux dépens mêmes du sucre nourricier.

C. Lorsque la plante parasite vit sur un hôte qui lui agréé, on voit dans une région haustoriale, dès que la nutrition y est en pleine

activité, s'emmagasiner une grande quantité d'amidon de réserve. Cet amidon contribue progressivement à la nutrition des régions supérieures qui croissent avec rapidité. Dans la région haustoriale la matière amylacée remplit le parenchyme cortical, les rayons médullaires, l'endoderme, la région pérycyclique et la moelle périphérique. Il se dépose aussi de l'amidon de réserve dans les parties des tiges situées au-dessus de la région haustoriale, mais en moins grande quantité ; à mesure que l'on s'élève au-dessus de la région des suçoirs, il y a de moins en moins d'amidon dans les assises médianes du parenchyme cortical, dans les rayons médullaires et dans la moelle ; le péricycle puis l'endoderme sont les dernières régions abandonnées par la matière amylacée ; vers le sommet de la tige, l'amidon disparaît complètement. A un niveau quelconque de la tige, lorsque l'amidon disparaît pour les besoins de la nutrition, il abandonne d'abord les assises médianes de l'écorce, puis la moelle, les rayons, le péricycle et enfin l'endoderme.

Le glucose existe dans toutes les régions de la tige parasite ; très abondant dans les suçoirs, il suit généralement dans le reste de la tige une localisation inverse de celle de l'amidon.

Le tannin dont on constate la présence dans toutes les régions de la tige, même dans celles qui sont en voie de dépérissement, semble être plutôt un produit d'élimination ou de sécrétion qu'une substance utile à la nutrition.

D. A côté du sucre qui est pour la plante parasite un élément indispensable de prospérité, les plantes hospitalières contiennent souvent diverses substances : acides, essences, glucosides, alcaloïdes, etc., qui exercent sur la plante parasite une influence nuisible plus ou moins prononcée. Ces substances agissent par l'action retardatrice à divers degrés qu'elles exercent sur l'effet chimique des diastases sécrétées par les suçoirs, c'est-à-dire en produisant un ralentissement plus ou moins profond dans la fonction de nutrition de ces organes essentiels. De son côté, la plante parasite semble exercer contre ces influences délétères une action défensive qui, dans le cas de certains alcaloïdes, se traduit par une production abondante de matières huileuses dans les suçoirs.

L'affinité très diverse de la *Cuscuta* pour les divers hôtes dépend donc de la résultante des influences combinées qui précèdent.

E. Cette affinité se traduit extérieurement, non seulement par une végétation plus ou moins puissante ou plus ou moins faible, mais encore par des phénomènes de coloration verte ou rouge.

Les Cuscutes présentent, en effet, des variations de coloration subordonnées aux conditions nutritives des plantes nourricières : la matière verte apparaît avec d'autant plus d'abondance que l'hôte est moins apte à nourrir la plante parasite ; la matière rouge, au contraire, est d'autant plus répandue dans la plante parasite que celle-ci est mieux nourrie par l'hôte.

La couleur verte normale de la plante est produite par le verdissement plus ou moins intense des grains d'amidon de réserve ; il existe cependant dans certaines régions de la plante quelques corpuscules chlorophylliens qui ont une origine différente et lointaine, formés probablement par des leucites existant déjà dans l'embryon.

La matière colorante rouge est constituée par un liquide coloré contenu dans les cellules périphériques. Cette matière colorante est la même dans toutes les espèces ; chaque espèce possède une puissance propre de coloration en même temps qu'une variabilité dans l'intensité de la coloration, due à la nutrition. Une radiation assez intense est favorable à la formation de la matière colorante.

II.— ANATOMIE.

§ 1

A. Entre la région voisine du sommet, encore à l'état de méristème primitif, et la région où la structure est définitivement différenciée, la tige des Cuscutes présente, pendant un temps plus ou moins long, une constitution intermédiaire, identique chez toutes les espèces, et que j'ai nommée *structure primitive*.

Cette structure est essentiellement caractérisée : par un cercle régulier de laticifères corticaux périphériques qui se continuent dans la feuille rudimentaire en une assise sous-épidermique dorsale ; par un endoderme amylofère et une assise pérycclique très régulière formée d'un cercle serré de larges laticifères séparés entre eux par une ou deux cellules courtes, étroites, et radialement allongées.

Les laticifères corticaux sont des cellules plus ou moins longues,

superposées en files, sans anastomoses, munies d'un gros noyau central (Distylées), ou périphérique (Monostylées). Les laticifères péricycliques sont de longs tubes, sans ramifications ni anastomoses, contenant un protoplasme dense à multiples noyaux.

B. Lorsque la *structure primitive* a fait place à la *structure primaire* proprement dite, qui est l'état définitif du plus grand nombre des espèces : les laticifères corticaux éloignés les uns des autres par le cloisonnement du tissu ambiant sont épars dans l'écorce externe ; l'endoderme s'efface par suite du cloisonnement irrégulier de ses cellules ; le cercle primitivement régulier des laticifères péricycliques est complètement disloqué par la prolifération en tous sens de leurs cellules intermédiaires qui, dans les Monostylées, produisent en face des faisceaux libériens de petits paquets de fibres lignifiées.

C. Les laticifères péricycliques contribuent au soutien de la plante adulte, grâce à la constitution curieuse de leurs membranes qui, suivant les groupes de la famille, présentent divers modes d'épaississement intermittent :

Chez les Monostylées, l'épaississement est produit par une lignification plus ou moins grande ; chez les Homostylées, l'épaississement est généralement cellulosique, et quelquefois légèrement lignifié ; chez les Hétérostylées, la membrane acquiert cette structure dite *cartilagineuse* qui a la propriété de se gonfler au contact de l'eau.

D. Toutes les espèces possèdent un appareil aérifère dont la constitution varie suivant les divers groupes : chez les Monostylées et les Homostylées, il est formé de petites lacunes ou de méats situés généralement dans l'écorce périphérique ; dans le premier groupe, la paroi de ces cavités intercellulaires se *subérise*, tandis qu'elle se *cutinise* dans le second ; chez les Hétérostylées, cet appareil aérifère est constitué par un ensemble de méats, de lacunes et de chambres, dans l'écorce et dans le liber, à parois *cutinisées*.

E. Toutes les espèces possèdent, autour de leurs faisceaux vasculaires et des lacunes placées au sommet de ces faisceaux, une enveloppe formée d'une assise de cellules spéciales très protoplasmiques, que j'ai nommée *gaine nourricière* et qui atteint son plus beau développement chez les Monostylées.

§ 2.

A. La différenciation de la structure primitive suit, relativement au cylindre central, deux voies différentes qui délimitent nettement les Cuscutes en deux grands groupes principaux : les Monostylées et les Distylées.

Chez les Monostylées, il se produit un anneau scléreux reliant entre eux les faisceaux vasculaires ; chez les Distylées, il ne se produit aucune formation de cette nature et les faisceaux sont simplement réunis par du conjonctif ordinaire.

Le cylindre central, mieux que toute autre région de la plante, nous montre d'une manière saisissante la marche régressive des Cuscutes sous l'influence du parasitisme. Le cercle cambial, plus ou moins interrompu, qui se forme encore chez les Monostylées, et qui donne naissance à du tissu secondaire, nous permet de considérer la tige adulte ancestrale des Cuscutes comme munie d'un anneau libéro-ligneux continu ou très serré. Les feuilles rangées suivant le cycle $2/5$ prenaient chacune un assez grand nombre de faisceaux ainsi que l'attestent encore les écailles du *C. Japonica* et du *C. exaltata*.

Un premier degré de réduction dans la structure du système conducteur s'est opéré par la perte totale d'un certain nombre de faisceaux libéro-ligneux, produisant, dans l'anneau primitif, des solutions de continuité occupées, chez les Monostylées, par du parenchyme scléreux, et dans les autres espèces, par du parenchyme ordinaire.

Un second degré de réduction, actuellement présenté par les *C. Japonica* et *exaltata*, est produit par la perte d'un certain nombre de faisceaux vasculaires, donnant naissance à des faisceaux uniquement libériens entremêlés aux faisceaux complets. On assiste, dans la feuille rudimentaire de ces espèces, à l'atrophie de la partie vasculaire des faisceaux existant encore à l'état complet. Ces feuilles, en effet, prennent à la tige un certain nombre de faisceaux : le faisceau central pénètre à l'état complet dans l'écaille, mais sa partie vasculaire avorte après un court trajet à travers le mésophylle ; les deux premiers faisceaux latéraux perdent leur bois à l'entrée même de l'écaille dans laquelle ils ne pénètrent qu'à l'état libérien ; enfin, les autres faisceaux latéraux, provenant surtout

des faisceaux incomplets de la tige, sont purement libériens.

Les autres Monostylées présentent un troisième degré de réduction. Dans la tige de ces espèces, un plus grand nombre de faisceaux complets a disparu, ainsi que l'atteste la présence en moindre quantité des faisceaux uniquement libériens. La feuille rudimentaire ne prend à la tige qu'un seul faisceau complet dont le bois avorte après un court trajet; les deux faisceaux latéraux principaux, complets dans la tige, avortent en entier à l'entrée de la feuille, ainsi que tous les autres faisceaux latéraux qui, lorsqu'ils existent dans la tige, sont uniquement libériens.

Chez les Distylées, la réduction du système libéro-ligneux est encore plus grande. Dans quelques espèces subsistent encore quelques faisceaux uniquement libériens, témoins de faisceaux complets récemment atrophiés, mais peu à peu il n'y a plus guère que cinq faisceaux complets plus ou moins parfaits, nombre qui est en relation avec le cycle $\frac{2}{5}$ des feuilles rudimentaires. Dans quelques espèces, ces feuilles prennent encore un faisceau central, uniquement formé de quelques éléments libériens, et dans les espèces les plus réduites, il n'y a plus aucune pénétration d'éléments conducteurs.

En même temps que les faisceaux diminuent progressivement en nombre, ils se rapprochent de leur centre de figure, rétrécissant de plus en plus le tissu médullaire qui finit même par disparaître à peu près complètement. Le cylindre central est alors extrêmement réduit, entouré par un étui cortical relativement large.

B. En même temps que s'opère une diminution dans le nombre des faisceaux, il se produit dans les faisceaux eux-mêmes une réduction progressive dans le nombre et le degré de différenciation de leurs éléments.

La réduction la plus grande s'opère dans la constitution des faisceaux vasculaires. Les plus gros faisceaux des Monostylées, après les formations secondaires, ne possèdent guère plus de 40 éléments, présentant cependant les différenciations les plus diverses que l'on rencontre dans les plantes ordinaires: vaisseaux spirales, annelés, ponctués, rayés, réticulés, aréolés, scalariformes. Le nombre des vaisseaux diminue ensuite rapidement dans les Hétérostylées puis dans les Homostylées où de nombreux faisceaux ne sont formés que par trois ou quatre éléments à peine, et souvent même ne sont représentés que par un seul. Les vaisseaux

spiralés disparaissent, les vaisseaux annelés deviennent rares, il n'y a guère que des vaisseaux rayés et ponctués.

L'appareil libérien a certainement subi, lui aussi, une notable réduction, mais, comparé à l'appareil vasculaire, il présente un remarquable développement. Dans toutes les espèces, les faisceaux libériens l'emportent en nombre et en épaisseur sur les faisceaux vasculaires; nous savons, du reste, que l'avortement des faisceaux commence par leur région vasculaire.

Les massifs libériens sont formés par des tubes entremêlés de cellules compagnes. Les tubes criblés sont très remarquables par la diversité de leur structure et par leurs grandes dimensions. Leurs cloisons transverses sont horizontales ou obliques: quand elles sont horizontales, elles constituent un crible simple; quand elles sont obliques, le crible est tantôt simple, tantôt composé.

Ce sont les Monostylées qui possèdent les plus beaux tubes criblés: les cloisons longitudinales de ces tubes portent des cribles diversement groupés, ou des ponctuations de grandeurs diverses, ou, à la fois, des cribles et des ponctuations; ou bien encore un ensemble de cribles, de ponctuations et de fins pores isolés.

Chez les Distylées, les tubes criblés deviennent de moins en moins nombreux et sont moins larges et moins longs que chez les Monostylées. Leurs cloisons longitudinales ne portent pas de cribles, mais présentent les dessins les plus variés, formés par des ponctuations de toutes sortes, des rayures, et des mélanges de sculptures diverses.

L'existence de la *callose* est générale dans les tubes criblés. Les tubes criblés ne contiennent pas de l'amidon proprement dit, mais une substance amylacée rougissant sous l'influence de l'iode.

C. L'influence du parasitisme sur la structure du cylindre central est, jusqu'à un certain degré, comparable à l'influence de la vie aquatique ou à celle de la vie souterraine.

Ces dernières influences produisent, en effet, comme la première: une diminution du nombre des faisceaux; une réduction dans le nombre et le degré de différenciation des éléments qui constituent les faisceaux; le rapprochement des faisceaux de leur centre de figure. Exemples: *Hottonia palustris*, *Myriophyllum*, *Hippuris vulgaris*, *Potamogeton*, *Zostera*, etc. (1).

(1) *Archives botaniques du Nord de la France*, Tome I, 1881, Lille.

§ 3.

Il est généralement admis que la fonction principale des tubes criblés est le transport dans les diverses régions du corps végétatif de la plante, et à partir des feuilles, de la *sève élaborée*. On nomme ainsi, comme nous le savons, le liquide qui, apporté par l'appareil vasculaire dans les feuilles, y a été concentré par la chlorovaporisation et la transpiration, et s'y est enrichi des produits de l'assimilation du carbone par les corpuscules verts. Les tubes criblés sont donc par conséquent le siège d'un courant descendant, sauf pour la sève nécessaire à la croissance terminale de la tige et à celle des jeunes feuilles dans le bourgeon, pour lesquelles il s'établit, mais sur des parcours restreints, un courant ascensionnel.

Dans les Cuscutées privées de feuilles, et chez lesquelles la présence de la chlorophylle est accidentelle et d'un rôle nul dans l'assimilation, il ne se produit pas une telle élaboration de sève descendante. Si donc les tubes criblés ne servaient qu'au transport descendant du liquide nourricier élaboré par les feuilles, on devrait constater chez les Cuscutées une atrophie profonde de ces tubes, et même leur disparition progressive dans les espèces de plus en plus simples. Autrement dit, l'atrophie des feuilles devrait entraîner celle des tubes criblés dont le rôle est si intimement lié au leur. Car, en effet, s'il est généralement admis que la *fonction crée l'organe*, il est bien établi d'autre part que *la perte de la fonction entraîne, le plus souvent, l'atrophie de l'organe*.

Or, le tissu libérien des Cuscutées ne présente aucun symptôme d'atrophie. S'il a subi une certaine réduction relative, nous avons vu qu'il n'en offre pas moins, surtout si on le compare à l'appareil vasculaire, un très remarquable développement. L'appareil conducteur qu'il constitue témoigne donc d'un rôle important, et qui diffère forcément de celui qu'il remplit dans les plantes ordinaires. La sève qui circule dans les tubes criblés de la plante parasite a une origine différente de celle des végétaux feuillés non parasites ; elle est le résultat d'une seconde élaboration de la sève de la plante nourricière ; élaboration effectuée par les suçoirs, ou, du moins, qui commence à leur entrée et qui se complète peut-être

dans les tubes criblés eux-mêmes. En outre, le sens du courant, dans les tubes criblés de la plante parasite, est certainement ascendant, car les matériaux nutritifs puisés par une région haustoriale ne gagnent pas les parties inférieures de la tige qui se flétrissent au bout d'un temps plus ou moins long, mais les parties supérieures qui croissent avec rapidité.

L'étude des plantes parasites, comme la Cuscuté, pourra donc apporter quelque lumière sur le rôle, encore incomplètement défini, des tubes criblés dans les végétaux.

III. CLASSIFICATION ET RÉPARTITION GEOGRAPHIQUE.

§. 1

Les caractères anatomiques que nous venons de passer en revue nous permettent de diviser la famille des Cuscutacées en deux tribus, dont l'une d'elles peut être divisée en deux sous-tribus, et en petits groupes secondaires correspondant aux types précédemment établis. Dans le tableau ci-dessous représentant cette classification, je fais figurer les espèces de chaque type que j'ai pu étudier.

Anneau scléreux reliant les faisceaux libéro-ligneux
Laticifères pérycyliaques à lignification intermittente.
Appareil aërifère formé de méats et de petites lacunes, dans l'écorce, à parois *subérisées*.

MONOSTYLEES.

Feuilles rudimentaires plurifasciculées.

Feuilles rudimentaires monofasciculées.

Moelle cellulosique.

C. Japonica.
C. exaltata.

Moelle sclérifiée.

C. monogyna.
C. cassythoides.
C. Timorensis.
C. Lehmanniana.

Moelle cellulosique.

C. reflexa.
C. Lappulaformis.

Laticifères pérycyliaques à épaississements intermittents généralement celluloseux, et parfois lignifiés.

HOMOSTYLEES.

Appareil aërifère formé de méats corticaux, à parois *cutinisées*.

TYPE EUROPEA.

C. Europea.
C. Epilinum.
C. Epithymum.
C. planiflora.
C. brevistyla.
C. Arctica.

C. Palestina.
C. Abyssinica.
C. Africana.
C. nitida.
C. capitata.
C. Babylonica

Pas d'anneau scléreux reliant les faisceaux libéro-ligneux.

DISTYLEES.

Laticifères pérycyliaques à membranes dites *cartilagineuses*.

HÉTÉROSTYLEES.

Laticifères pérycyliaques à membranes moyennement cartilagineuses. Appareil aërifère se rapprochant du précédent.

TYPE GIRONOVII.

C. Gironovii.
C. inflata.
C. decora.

Laticifères pérycyliaques à membranes vraiment cartilagineuses. Appareil aërifère formé de cavités corticales et libériennes à parois *cutinisées*.

TYPE CHINENSIS.

C. Chinensis.
C. glomerata.
C. rostrata.
C. cuspidata.
C. tenuiflora.
C. Californica.
C. Sandwicheana

C. Chilensis.
C. hyalina.
C. umbellata.
C. odorata.
C. Jalapensis.
C. floribunda.
C. corymbosa.

Laticifères médullaires. TYPE AMERICANA.

C. Americana.

Dans les Distylées qui comprennent des groupes assez étendus, sauf pour le type *Americana* constitué jusqu'ici par une seule espèce nettement différenciée, il n'est pas possible d'arriver à la détermination des espèces, sans le secours des caractères tirés de la morphologie externe. Mais les Monostylées dont on ne connaît jusqu'ici que neuf espèces, présentent dans les cellules de l'épiderme et de l'anneau scléreux des différences qui pourraient servir de caractères spécifiques; c'est ainsi, par exemple, que le *C. Lehmanniana* est très aisément reconnaissable à des cellules scléreuses épaisses, de longueurs inégales, emboîtées les unes dans les autres par leurs pointes taillées en biseaux, à ponctuations elliptiques orientées en spirales. Mais je n'insisterai pas sur ces caractères particuliers.

Il est intéressant de comparer cette classification basée sur les caractères anatomiques, avec celle d'ENGELMANN établie sur les caractères morphologiques et que je résume dans le tableau suivant :

Groupe MONOGYA. Styles soudés ou un seul style.	Deux sections basées principalement sur la forme des stigmates.	}	CALLIANCHE. MONOGYNELLA.
Groupe GRAMMICA. Deux styles inégaux.	Trois sections basées sur les caractères des stigmates et de la capsule.	}	LOBOSTIGMA. Section représentée par une seule espèce.
			CLISTOGRAMMICA. 3 sous-sections. { <i>Lepidanche.</i> <i>Oxycarpæ.</i> <i>Platycarpæ.</i>
			EUGRAMMICA. 3 sous-sections. { <i>Leptolobæ.</i> <i>Obtusilobæ.</i> <i>Subulatæ.</i>
Groupe CUSCUTA. Deux styles.	Quatre sections, basées sur les caractères des styles et des stigmates.	}	PACHYSTIGMA.
			CLISTOCOCCA.
			EPISTIGMA.
			EUCUSCUTA.

Nous voyons que les trois premières divisions de la classification anatomique, Monostylées, Hétérostylées, Homostylées, basées sur la présence ou sur l'absence de l'anneau scléreux et sur la structure des laticifères péricycliques, correspondent exactement aux trois divisions principales de la classification morphologique établies d'après les caractères des styles. Mais les caractères tirés de

l'anatomie nous montrent que les Homostylées, c'est-à-dire le groupe *Cuscuta* d'ENGELMANN, doivent former la division intermédiaire, tandis que les Hétérostylées ou groupe *Grammica* sont une des deux divisions extrêmes.

Les caractères anatomiques nous ont permis de partager la tribu des Monostylées en deux divisions principales dont l'une comprend deux subdivisions, tandis que le groupe *Monogyia* équivalent, ne comprend que deux sections, dont l'une, la section *Callianche* n'est constituée que par une espèce unique le *Cuscuta reflexa*. En revanche, j'ai donné une grande extension au type *Europæa* qui forme à lui seul la sous-tribu des Homostylées, alors que le groupe *Cuscuta* correspondant a pu être divisé, par ENGELMANN, en quatre sections basées sur les caractères des styles et des stigmates.

Considérons la sous-tribu des Hétérostylées. Par la constitution de ses laticifères et celle de son appareil aérifère, le type *Chinensis* passe progressivement, d'un côté au type *Gronovii*, et de l'autre, au type *Americana* qui est l'exagération du type *Chinensis*. De l'un des types extrêmes à l'autre, la structure anatomique présente un enchaînement progressif. Pour faire ressortir cet enchaînement dans le groupe *Grammica* qui correspond aux Hétérostylées, il faut modifier l'ordre des subdivisions de ce groupe et les écrire dans l'ordre ci-dessous en embrassant dans une même accolade celles de ces subdivisions qui appartiennent aux différents types :

GRAMMICA.	{	CLISTOGRAMMICA.	{	<i>Orycarpœ.</i>	{	TYPE GRONOVII.
			<i>Lepidanche.</i>			
			<i>Plutycarpœ.</i>			
	{	EUGRAMMICA.	{	<i>Leptolobœ</i>	{	TYPE CHINENSIS.
				<i>Subulatœ.</i>		
				<i>Obtusilobœ.</i>		
					{	TYPE AMERICANA.

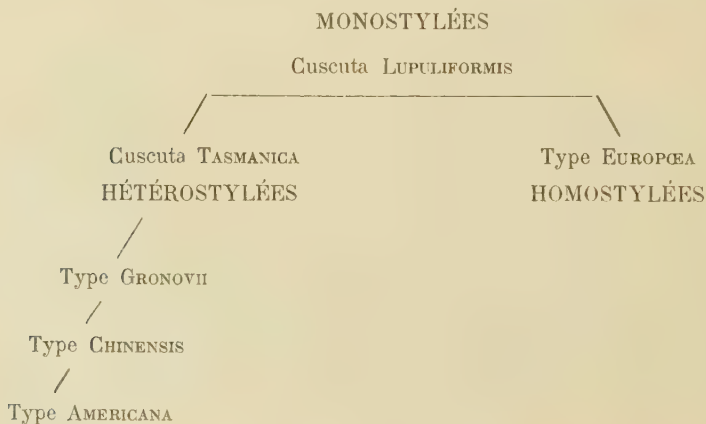
Je ne fais pas figurer dans ce tableau la sous-section *Lobostigma* représentée par une espèce unique que je n'ai pu étudier, faute de matériaux. Cette espèce, le *Cuscuta Tasmanica*, par ses caractères morphologiques, sinon par ses caractères anatomiques encore inconnus, rapproche le type *Gronovii* du type *Europæa*. Le *C. Tasmanica*, en effet, a les styles presque égaux et, par conséquent, est une espèce voisine des Homostylées.

Dans le tableau qui précède, on voit que le type *Chinensis* empiète sur les sections *Clistogrammica* et *Eugrammica* et

comprend des espèces appartenant aux sous-sections *Lepidanche*, *Platycarpa*, *Leptoloba*, *Subulata*, *Obtusiloba*. Le *Cuscuta Americana* appartient à cette dernière sous-section des *Obtusilobæ* ; le type *Americana* constitué par cette espèce se détache donc à l'extrême limite de cette sous-section.

Nous voyons, en résumé, que la classification anatomique des Cuscutacées correspond dans ses grandes lignes avec la classification morphologique, et qu'elle vient en aide à cette dernière pour montrer le véritable enchaînement de ses subdivisions.

Les caractères anatomiques nous permettent, en outre, d'établir la filiation des grandes divisions des Cuscutacées. La structure des espèces du type *Europæa*, plus simple que celle des Hétérostylées et se rapprochant, sous le rapport des laticifères et de l'appareil aérifère, de la structure des Monostylées, nous invite à considérer la division des Homostylées qu'elles constituent, non comme une intermédiaire entre les deux autres divisions principales, mais comme un rameau détaché des Monostylées, collatéralement avec les Hétérostylées. Le *Cuscuta Lupuliformis*, de toutes les Monostylées la plus simple en organisation, est la forme rattachant, quoique de façon lointaine, la division des Monostylées, d'une part avec les Homostylées, et d'autre part avec les Hétérostylées. Le *Cuscuta Tasmanica*, quoique je n'aie pu l'étudier anatomiquement, ainsi que je l'ai dit plus haut, peut être considéré cependant par ses caractères morphologiques (styles de longueur presque égale), comme rattachant le type *Gronovii* et par conséquent les Hétérostylées, aux Monostylées. Le schéma ci-dessous représente cette filiation des Cuscutacées :



Il resterait maintenant à rechercher les affinités taxinomiques des Cuscutacées, et à établir la place véritable de cette petite famille dans l'échelle végétale. Les caractères anatomiques de ces plantes, principalement la constitution protoplasmique remarquable de leurs laticifères péricycliques, joints aux caractères morphologiques de la fleur et de l'embryon, et leur comparaison avec ces mêmes caractères dans d'autres Familles, pourront nous permettre sans doute de résoudre ultérieurement ces dernières questions.

§ 2

Quelques espèces semblent avoir pour certains hôtes une prédilection marquée, comme le *C. Europæa* pour l'Ortie dioïque, le *C. Epithymum*, pour le Thym, la Bruyère et le Genêt; le *C. Lupuliformis* pour le Saule, et surtout le *C. Epilinum* pour le Lin cultivé. Mais cette prédilection est plus apparente que réelle, et elle dépend d'un ensemble de circonstances qui agréent en même temps à l'hôte et à la plante parasite et qui favorisent leur rapprochement.

Nous avons vu précédemment que l'affinité spéciale, qu'on pourrait nommer *affinité chimique*, d'une Cuscute pour une hôte déterminé, dépend de certaines conditions nutritives de l'hôte et de la plante parasite. Le développement de la plante parasite dépend en outre de circonstances particulières de température, de radiation et d'hygrométrie, qui nécessairement doivent convenir aussi aux plantes sur lesquelles elle se fixe. De plus, par son mode de propagation dans tous les sens à partir d'un foyer initial, la plante parasite a besoin d'une aire assez spacieuse d'envahissement, qui lui sera donnée par des plantes croissant en grandes touffes, ou sur de larges espaces. Nous voyons que l'*affinité physique* de la Cuscute pour son hôte dépend de certaines conditions communes aux deux plantes. La Cuscute se fixera donc sur toute plante réalisant les conditions chimiques nécessaires jointes aux conditions physiques que je viens de mentionner. En bien des cas, elle pourra s'y maintenir indéfiniment, et s'il s'agit de plantes agricoles se transmettre au loin par les transports commerciaux, grâce aux mélanges de leurs graines. On peut, par la culture, ainsi que je l'ai expérimenté pendant plusieurs années, propager une Cuscute sur un hôte où

on ne la rencontre pas dans la nature, mais qui réalise les conditions chimiques nécessaires et que l'on place dans les circonstances physiques convenables.

Le choix de l'hôte n'est donc pas absolument exclusif pour les Cuscutes ; aussi, la répartition géographique de ces plantes parasites est-elle indifférente de celle de leurs plantes nourricières, et est-elle réglée surtout par les conditions climatiques propres à chaque espèce ou à chaque groupe d'espèces.

Les Cuscutes sont répandues, en grande partie, dans des régions du globe qui jouissent d'un climat tempéré et humide, quelques-unes croissent dans des contrées chaudes, mais généralement à une certaine altitude. Dans les lieux secs et découverts, l'on ne trouve guère que les espèces les plus simples, c'est-à-dire des Homostylées, comme le *C. Palaestina* sur les collines arides de la région méditerranéenne, le *C. Arabica* sur les pentes du Sinaï. Ce sont aussi des Homostylées, comme le *C. Epithymum* ou le *C. Epilinum*, qui s'avancent le plus loin vers les régions septentrionales. Les Hétérostylées, surtout les espèces du type *Chinensis* et du type *Americana*, remarquables par leur appareil lacuneux libérien, affectionnent particulièrement les prairies humides de l'Amérique. Voici en quelques mots la répartition des divers groupes.

Monostylées. — Les deux espèces les plus élevées en organisation le *C. Japonica* et le *C. exaltata*, croissent dans des régions de notre hémisphère situées sous la latitude moyenne de 35° : la première en Asie, sur les côtes de Chine et du Japon ; la seconde en Amérique, dans le Texas, à l'embouchure du Rio Pecos, et sur les rives du Colorado, du Guadalupe, et du Rio Grande.

Presque sous la même latitude, mais dans l'hémisphère Sud, au cap de Bonne-Espérance, croît le *C. cassythoides*.

On ne connaît jusqu'ici qu'une seule espèce océanienne localisée dans l'île de Timor par 10° Sud, le *C. Timorensis*, nettement caractérisé par son inflorescence *indéfinie* que ne possède aucune autre espèce.

Toutes les autres espèces croissent dans l'hémisphère Nord, principalement en Asie. Le *C. reflexa* se rencontre dans l'Inde entre le 8° et le 30°, dans l'île de Ceylan, sur les côtes de Coromandel et sur les pentes tempérées de l'Himalaya. Entre le 30° et le 42°, croissent, dans l'Afghanistan et le Turkestan, les *C. gigantea*

et *Lehmanniana*. Dans les contrées précédentes et, en outre, en Syrie et dans les régions irriguées de la Perse, végète le *C. monogyna* ; cette espèce s'étend aussi jusque vers le 44° dans les contrées européennes : Caucase, Crimée, Roumélie, Grèce, Italie, Portugal, France méridionale. Enfin, le *C. Lupuliformis*, dépassant le 44°, habite en Asie dans l'Altaï et s'étend en Europe jusque vers le 52° ; on rencontre cette espèce en Autriche, en Hongrie, en Bohême, sur les rives de l'Oder en Silésie, et jusque dans les régions Nord et Nord-Est de l'Allemagne.

Homostylées. — Les Homostylées peuvent être considérées comme des plantes asiatiques ; trois d'entre elles à peine, les *C. Europæa*, *Epithymum* et *planiflora*, passent d'Asie en Europe ; le *C. Epilinum*, répandu surtout en Europe, rare maintenant en Asie, en est peut-être originaire (ENGELMANN). Il n'y a guère que quatre espèces appartenant en propre à l'Afrique : le *C. Abyssinica*, et trois espèces du cap de Bonne-Espérance, les *C. angulata*, *Africana* et *nitida*.

La plupart des espèces végètent sous la latitude moyenne de 35° dans le Taurus, l'Himalaya, le Thibet, l'Afghanistan, la Perse, le Kurdistan, ce sont les *C. Babylonica*, *Kurdica*, *Persica*, *Kotschyana*, *pulchella*, *pedicellata*, *brevistyla*, *Arabica*, *capitata* *Palaestina*. Dans ces mêmes contrées habitent aussi les *C. Europæa*, *Epithymum* et *planiflora* qui s'étendent, en outre, hors de ces limites, sur des espaces considérables.

Le *C. Europæa* se rencontre dans presque toute l'Europe, ce qui lui a valu son nom linnéen ; une espèce qui s'en rapproche beaucoup par ses fleurs tétramères et son genre de vie, le *C. Kurdica*, est restée confinée dans le Kurdistan et sur les bords du Tigre, aux environs de Bagdad.

Le *C. Epithymum* avec plusieurs variétés, s'élève en Europe, jusqu'en Scandinavie.

Les aires les plus vastes appartiennent au *C. planiflora* et au *C. Epilinum*. Le *C. planiflora*, avec plusieurs variétés, s'étend du 25° au 55° environ, et habite l'Égypte, la Tunisie, l'Algérie en Afrique, l'Himalaya, le Taurus, la Perse en Asie, et s'étend en Europe, jusqu'en Angleterre. Le *C. Epilinum* se rencontre en Égypte et aux îles Canaries et s'élève en Europe, jusqu'en Islande, sous le 65°, c'est-à-dire aux confins du cercle boréal arctique.

Aucune espèce ne croît normalement en Amérique : le *C. Epithymum* rencontré dans la Sierra-Nevada ; le *C. Epilinum* trouvé une ou deux fois aux Etats-Unis, le *C. Europæa* cueilli exceptionnellement à Haïti, y ont été certainement transportés avec des graines agricoles.

Hétérostylées. — Les Hétérostylées sont les Cuscutes de l'Amérique. En effet, à l'exception d'un petit nombre d'espèces océaniques ou africaines, et d'une espèce principalement asiatique, toutes les espèces de ce groupe appartiennent au Nouveau-Monde.

Une espèce caractérisée par ses styles de longueur presque égale et qui établit un passage des Hétérostylées aux Monostylées, le *C. Tasmanica*, est localisée en Tasmanie, sous le 42° Sud. Le *C. Hyalina* se rencontre dans l'Inde orientale et en Abyssinie. Au Cap de Bonne-Espérance, croît le *C. appendiculata* ; on trouve donc dans cette région de l'Afrique des représentants de tous les groupes principaux des Cuscutacées.

Le *C. Chinensis* qui possède deux ou trois variétés, est une espèce commune des régions tropicales de l'Asie ; elle s'étend sur les côtes de Chine et au Japon au-dessus du 40° et descend jusque vers le 8°, dans l'île de Ceylan ; on l'a trouvée dans l'île de Nossi-Bé près de Madagascar et dans quelques régions de l'Australie.

La plupart des espèces qui se rapportent au type *Chinensis*, habitent les prairies des régions centrales de l'Amérique du Nord, ne dépassant guère le 40° ; quelques espèces de ce type se rencontrent dans l'Amérique du Sud jusque vers le 30°.

Le *C. Gronovii*, s'étend sous diverses variétés sur la plus grande partie de l'Amérique du Nord, tandis que dans l'Amérique du Sud l'espèce dominante est le *C. racemosa*.

Le *C. Americana* qui représente un type nettement caractérisé, s'étend dans les deux hémisphères de chaque côté de l'Equateur, jusqu'au 30° environ. Il s'écarte très rarement des côtes, ce qui explique sa structure lacuneuse ; on le trouve sur les côtes mexicaines du Pacifique, sur les côtes de l'Atlantique, du Vénézuëla au Brésil, et dans les Antilles.

L'espèce possédant l'aire la plus étendue est le *C. obtusiflora*, qui, avec ses six ou sept variétés, croît dans l'Amérique du Sud, sur les côtes de la Chine et en Australie.

Cuscutes françaises. — Les Cuscutes qui croissent en Europe sont peu nombreuses et n'en sont pas originaires : on en compte à peine une dizaine. En particulier, on trouve en France les quelques espèces suivantes. Parmi les Monostylées, le *C. monogyna*, assez rare du reste, se rencontre çà et là dans les vignobles du Midi, Parmi les Homostylées, le *C. Epithymum* avec quelques variétés, est le fléau du Trèfle et de la Luzerne ; le *C. Europæa*, se trouve un peu partout, sur la Vesce, sur l'Ortie ; le *C. Epilinum*, un peu rare, croît principalement dans le Nord et l'Est.

La présence de deux ou trois espèces du groupe des Hétérostylées est accidentelle ; on a trouvé quelquefois le *C. obtusiflora* et le *C. racemosa* importés avec des graines fourragères mais qui ne semblent pas s'être maintenus ; on rencontre actuellement dans quelques champs du Midi, la variété *vulgivaga* du *C. Gronovii*, d'importation américaine récente (1).

(1) SCHRIBAUX. Sur les fraudes de semences et les moyens de s'y soustraire. *Congrès agricole de Reims*, Séance du 20 Juin 1895.

TABLE DES MATIÈRES.

	Pages.
AVANT PROPOS.	1
INTRODUCTION { <i>Historique</i>	2
{ <i>Plan et division du sujet</i>	12
PREMIÈRE PARTIE.	
PHYSIOLOGIE. CH. I. — Développement de la plante parasite (p. 14).	
<i>La plante dans sa phase de vie libre</i>	14
<i>Installation parasitaire</i>	20
<i>Végétation de la plante adulte</i>	27
<i>Les suçoirs</i>	39
<i>Effets immédiats produits sur l'hôte par la Cuscuta</i>	44
CH. II. — Mécanisme physiologique général de la Nutrition.....	46
CH. III. — Sur la Chlorophylle et la Matière colorante rouge des Cuscuta	54
CH. IV. — Corrélation entre la puissance de végétation de la plante parasite et la teneur en glucose des plantes nourricières.....	83
CH. V. — Répartition interne du glucose et des réserves amylacées. — Localisation du tannin. — Mécanisme physiologique du dépérisse- ment de la plante parasite. — La Cuscuta plante vivace.....	92
CH. VI. — Affinité de la Cuscuta pour les divers hôtes	104
DEUXIÈME PARTIE.	
ANATOMIE. CH. I. — Structure de la Plantule.....	120
CH. II. — Structure de la Tige.....	133
CH. III. — Feuilles rudimentaires.....	181
CH. IV. — Ramification. — Marche des faisceaux de la Tige à l'Écaille. — Explication de la structure de la tige. — Inflorescence	193
CH. V. — Les Laticifères	216
CH. VI. — Le Liber et les Tubes criblés.....	237
CH. VII. — L'Appareil aérifère.....	250
CH. VIII. — La Gaine nourricière.....	256
RÉSUMÉ ET CONCLUSIONS (p. 262).	
Physiologie.....	262
Anatomie.....	264
Classification et répartition géographique.....	270

DEUXIÈME THÈSE

PROPOSITIONS DONNÉES PAR LA FACULTÉ :

ZOOLOGIE. — Les Hydrozoaires.

GÉOLOGIE. — Terrains tertiaires des chaînes subalpines-Dauphiné
et Savoie.

Vu et approuvé :

Paris, le 16 Janvier 1900.

LE DOYEN DE LA FACULTÉ DES SCIENCES,

G. DARBOUX

Vu et permis d'imprimer :

LE VICE-RECTEUR DE L'ACADÉMIE DE PARIS,

O. GRÉARD

Planche I (1).

- Fig. 4. — Graine de *Cuscuta Japonica*. Gr. nat.
- Fig. 2 et 3. — Germination de la graine de *Cuscuta Japonica*. Gr. nat.
- Fig. 4, 5 et 6. — Plusieurs plantules de *C. Japonica*. Gr. nat.
- Fig. 7. — Jeune *C. Japonica*, sur un pétiole de *Pelargonium zonale*, six jours après la fixation de la plantule filiforme. Gr. nat.
- Fig. 8. — Le même, quatre jours après l'état précédent. Un bourrelet s'est formé sur le pétiole du *Pelargonium*; c'est une excroissance corticale provoquée par les blessures faites par les suçoirs de la plante parasite.
- Fig. 9. — Jeune *C. Japonica* fixé sur un pied de Balsamine, dix jours après la période d'arrêt qui s'effectue dans la croissance après la fixation primitive de la plantule. On voit encore, à l'extrémité inférieure de la tige parasite, une portion flétrie du filament primitif. La spire inférieure de la tige parasite est colorée en rouge, dans les spires suivantes la couleur passe peu à peu au rose, dans les spires supérieures la tige est verte. De petits îlots épidermiques au centre desquels se trouve un stomate, tranchent par leur couleur rouge plus intense, sur le fond rouge ou rose, général, de la tige. Sur la tige de la Balsamine, et sous les suçoirs de la Cuscuta, il s'est produit un bourrelet en spirale. Gr. nat.
- Fig. 10. — Jeune *C. Japonica* sur Balsamine. Etat de la plante, 24 jours après la fixation du genre filiforme, et au moment où elle va prendre son essor rapide de croissance. Bourrelet cortical, produit sur la tige hôtalière, au point attaqué par les suçoirs. Gr. nat.
- Fig. 11. — Jeune *C. Japonica* sur Balsamine; excroissance provoquée par l'attaque des suçoirs. Gr. nat.
- Fig. 12. — Jeune *C. Japonica* fixé sur une tige de Zinnie. Gr. nat.
- Fig. 13. — Germes de *C. Epithymum*. Gr. nat.
- Fig. 14. — Fixation d'un germe de *C. Epithymum* sur une tige de Trèfle. Gr. nat.

(1) Ces planches sont la reproduction, par les procédés de photogravure, de mes dessins originaux. Cette reproduction ayant entraîné une réduction (sauf pour la Planche II), les grossissements indiqués sont maintenant un peu inférieurs à la réalité. Mais cette réduction est très légère et un calcul nouveau rectificatif me semble inutile.

- Fig. 15. — Jeune *C. Epithymum* fixé sur une tige de Trèfle; état un peu plus avancé que le précédent. Gr. nat.
- Fig. 16. — Sommet très grossi de la jeune et frêle tige de *C. Epithymum* au moment de sa fixation sur un hôte. Les écailles du bourgeon terminal ne sont pas encore formées, et sont représentées par deux petits mamelons.
- Fig. 17. — Fragment de spire haustoriale de *C. Japonica* adulte, sur une tige de *Deutzia crenata*. Vers le sommet, la spire arrachée laisse voir sur l'écorce de l'hôte, les cicatrices produites par les suçoirs de la plante parasite. Gr. nat.
- Fig. 18. — Une spire haustoriale de *C. Japonica* adulte détachée de sa branche hospitalière. A l'intérieur de la gouttière spiralée on aperçoit les cicatrices elliptiques laissées par les corps haustoriaux qui sont restés dans les tissus de l'hôte. Gr. nat.
- Fig. 19. — Fragment de la spire précédente, montrant, de face, les suçoirs elliptiques très allongés. Gr. nat.
- Fig. 20. — Fragment d'une branche de *Cytisus Laburnum*, attaquée par le *C. Japonica*, montrant les bourrelets corticaux spiralés provoqués par les blessures faites par les suçoirs. La tige parasite, enlevée, a laissé dans les bourrelets sous-jacents, un sillon profond, que l'on voit de face dans le bourrelet médian. Gr. nat.
-

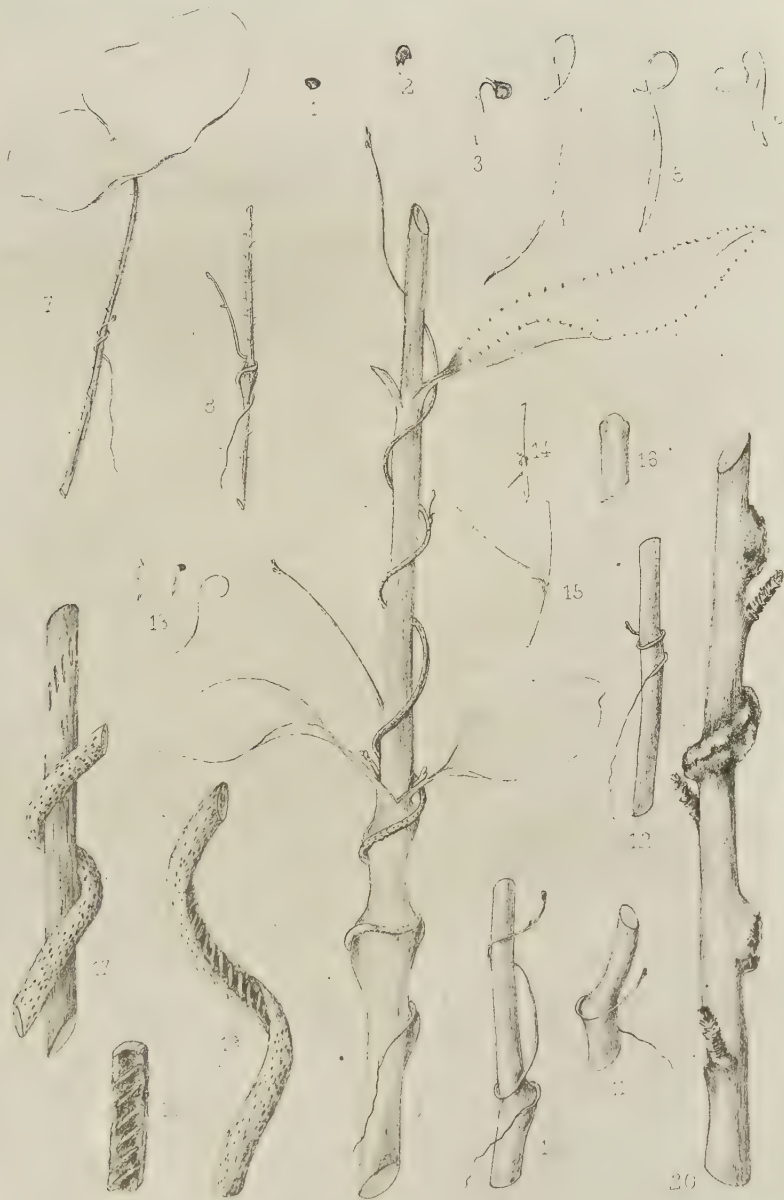


PLANCHE II.

Planche II.

- Fig. 1. — Germe filiforme de *Cuscuta Europæa*, commençant à se fixer, par son sommet, sur une petite feuille. Très grossi.
- Fig. 2. — Ce même germe détaché, montrant un peu au-dessous de son sommet, le renflement qui précède la sortie d'un suçoir. Très grossi.
- Fig. 3. — Aspect très grossi, d'un sommet de germe filiforme de *C. Europæa*, fixé au moyen d'un seul suçoir.
- Fig. 4, 5, 6 et 7. — Jeunes *C. Europæa* fixés sur des tiges d'Ortie dioïque. Etat primitif de la plante parasite, quelques jours après la fixation du germe filiforme, et au moment où elle va prendre son essor rapide de croissance. Gr. nat.
- Fig. 8 et 9. — Jeunes *C. Europæa* fixés sur des feuilles charnues de *Sedum album*. Même état que le précédent. Gr. nat.
- Fig. 10. — Etat primitif d'un *C. Europæa* fixé sur un pétiole de *Nemophylis insignis*. Gr. nat.
- Fig. 11. — Une feuille de *Bellis perennis* vue sur ses deux faces, sur laquelle commence à se développer un jeune *C. Europæa* fixé sur elle depuis huit jours. Gr. nat.
- Fig. 12. — Jeune *C. Europæa*, prenant son essor rapide de croissance et de développement, après la phase d'arrêt qui accompagne et suit la période d'implantation des suçoirs primitifs. La plante est détachée d'une tige d'Ortie sur laquelle elle était fixée par la région *mn* primitive ; elle n'a pas encore formé de nouveaux suçoirs. Gr. nat.
-



PLANCHE III.

Planche III.

- Fig. 1. — Section longitudinale axile de l'extrémité d'une racine de *C. Japonica*. *c*, initiales du cylindre central ; *e*, initiales du parenchyme cortical externe dont l'assise extérieure devient l'assise pilifère *Ap* ; *p*, initiales du parenchyme cortical interne ; *V* cordons vasculaires s'étendant presque jusqu'au sommet de l'organe. Gr. 35.
- Fig. 2. — Section longitudinale axile de l'extrémité d'une racine de *C. Epithymum*. *c*, initiales du cylindre central ; *e*, initiales de l'écorce dont l'assise externe devient l'assise pilifère. Gr. 172.
- Fig. 3. — Eléments libériens de la région renflée d'un germe de *C. Japonica*. Gr. 172.
- Fig. 4. — Section longitudinale axile de l'extrémité radiculaire d'un embryon de *C. Japonica*. Les initiales *c*, donnent naissance au cylindre central ; les initiales *p* produisent le parenchyme cortical interne ; les initiales *e* engendrent le parenchyme cortical externe, dont l'assise extérieure devient l'assise pilifère. Gr. 172.
- Fig. 5. — Section longitudinale axile de l'extrémité radiculaire d'un embryon de *C. Japonica*. Mêmes lettres que précédemment ; *Lp*, laticifère péricyclique : le niveau où se terminent ces laticifères péricycliques peut être considéré comme l'emplacement des cotylédons disparus. *Ll*, éléments primitifs libériens et vasculaires. Gr. 95.
- Fig. 6. — Extrémité de la région renflée d'un germe de *C. Epithymum*, grossi 45 fois environ ; *R*, petite racine à moitié constituée par la région pilifère.
-

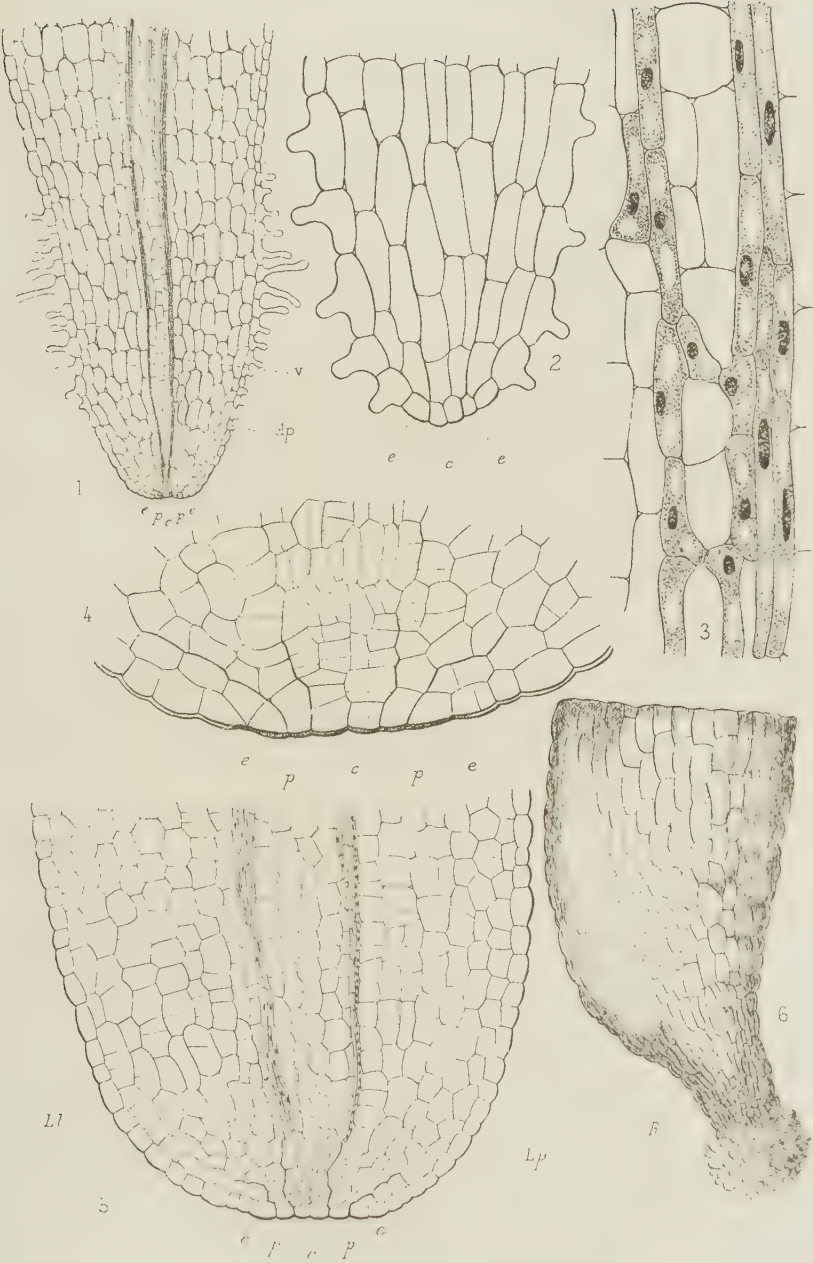


PLANCHE IV.

Planche IV.

- Fig. 1. — Structure de la région renflée du germe du *C. Japonica*. Coupe transversale vers la partie médiane. Gr. 95.
- Fig. 2. — Structure de la tigelle du germe du *C. Japonica*. *Lp*, laticifères péricycliques ; *Lc*, laticifères corticaux ; *t*, tubes criblés primitifs ; *b*, faisceaux vasculaires. Gr. 172.
- Fig. 3. — Structure de la région renflée du germe du *C. Gronovii*. Coupe transversale. Gr. 95.
- Fig. 4. — Cylindre central de la coupe précédente ; on y remarque trois faisceaux d'éléments conducteurs. Gr. 295.
- Fig. 5. — Section longitudinale à travers l'assise pilifère du *C. Japonica*. Entre les deux poils supérieurs, on remarque un stomate. G. 95.
- Fig. 6. — Cellules épidermiques de la région renflée du germe du *C. Japonica*. Gr. 172.
- Fig. 7. — Stomate situé très près de l'extrémité de la racine du *C. Japonica*. Gr. 95.
- Fig. 8. — Epiderme, isolé par la macération, de l'extrémité du germe du *C. Japonica*. A l'extrémité de la figure se trouve la plage des cellules initiales de la racine. Cette plage a l'aspect d'une sorte de rosette formée de trois cellules centrales entourées de deux couronnes cellulaires concentriques. Les trois cellules centrales sont les initiales du cylindre central ; la première couronne qui entoure le groupe central est composée des initiales du parenchyme cortical interne ; la couronne extérieure est composée des initiales communes à l'assise pilifère et au parenchyme cortical externe. Gr. 95.
- Fig. 9. — Structure de la racine du *C. Japonica* ; coupe transversale pratiquée vers l'extrémité de l'organe au-dessous de la zone pilifère. Gr. 172.
-

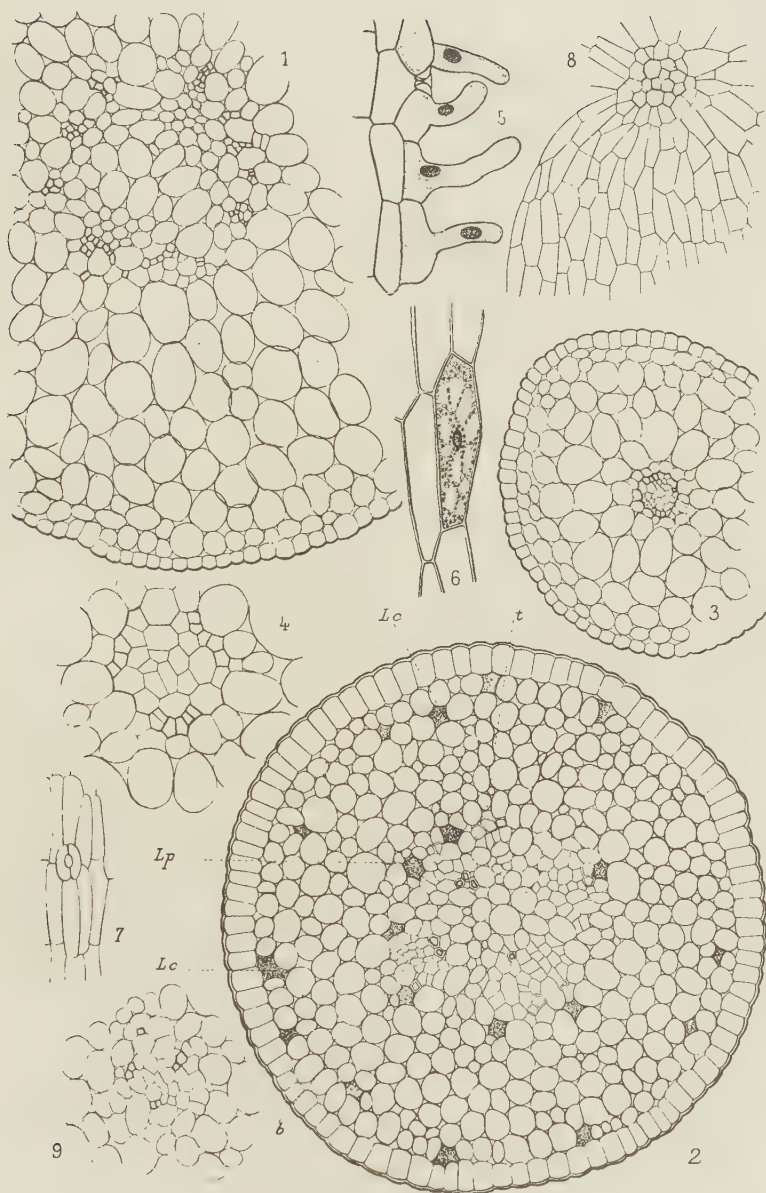


PLANCHE V.

Planche V.

- Fig. 1. — Section longitudinale axile de l'extrémité de la tige du *C. Japonica*. *E*, jeune écaille; *Ep*, initiales de l'épiderme; *Pce*, initiales du parenchyme cortical externe; *End*, initiales du parenchyme cortical interne, dont l'assise intérieure différenciée de très bonne heure devient l'endoderme; *P*, initiale du péricycle; *l*, initiales de la région libérienne; *b*, initiales de la région vasculaire et de l'anneau ligneux; *m*, initiales de la moelle. *L*, laticifère péricyclique. Gr. 172.
- Fig. 2. — Naissance d'un bourgeon axillaire du *C. Japonica*, près du bourgeon terminal. Section longitudinale axile. *E*, écaille; *B*, bourgeon axillaire naissant; *L*, laticifère péricyclique; *l*, tube criblé; *b*, faisceau vasculaire; 1, 2, 3, raccord dans le bourgeon, des trois premières assises sous-épidermiques représentant le parenchyme cortical, l'endoderme et le péricycle. *End*, endoderme. Gr. 172.
- Fig. 3. — Coupe longitudinale axile de l'extrémité de la tige du *C. Japonica*, passant à travers un bourgeon axillaire naissant, *B*. *E*, écaille; mêmes lettres que précédemment. Gr. 172.
- Fig. 4. — Coupe longitudinale axile de l'extrémité de la tige du *C. Europæa*. *Ep*, initiales de l'épiderme; *Pce*, initiales du parenchyme cortical externe; *End*, initiales du parenchyme cortical interne, dont l'assise intérieure se différencie de bonne heure, en *a*, pour donner l'endoderme; *Cc*, initiales du cylindre central. Gr. 295.
- Fig. 5. — Naissance d'un laticifère péricyclique *P*, au sommet du bourgeon terminal d'une tige de *C. Japonica*, dans la troisième assise sous-épidermique. Coupe longitudinale. *Ep*, épiderme; *E*, écaille. Gr. 172.
- Fig. 6 et 7. — Origine de l'écaille ou feuille rudimentaire du *C. Japonica*. Coupe longitudinale axile de l'extrémité de la tige. *Ep*, épiderme; *f*, cloisonnement de la cellule-mère sous-épidermique de l'écaille. Gr. 295.
- Fig. 8. — Origine de l'écaille du *C. Epithymum*. Coupe longitudinale axile de l'extrémité de la tige. Mêmes lettres que précédemment. Au-dessous de la cellule-mère *f*, commence à se dédoubler la première assise sous-épidermique qui engendre le parenchyme cortical externe. Gr. 295.
-

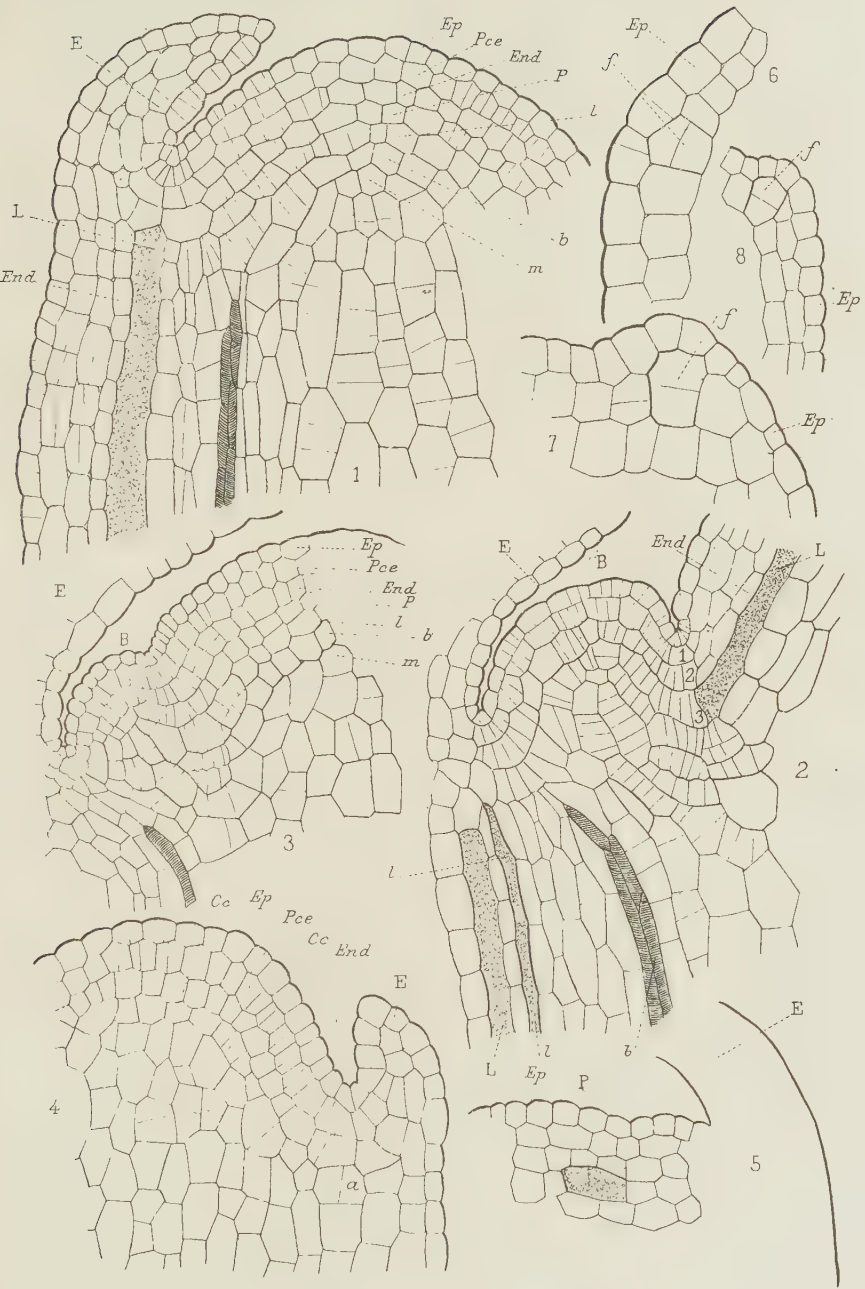


PLANCHE VI.

Planche VI.

- Fig. 1. — Section transversale d'une portion de tige de *C. Japonica*, présentant la *structure primitive*. *b*, faisceaux vasculaires ; *t*, premiers tubes criblés ; *Lp*, laticifères péricycliques ; *End*, endoderme amylifère ; *Pc*, parenchyme cortical ; *Lc*, laticifères corticaux ; *Ep*, épiderme. Gr. 172.
- Fig. 2. — Fragment d'une section transversale de tige adulte de *C. Japonica*, montrant un faisceau libéro-ligneux et un faisceau uniquement libérien. La période secondaire est commencée. Tous les vaisseaux situés en dehors de l'anneau scléreux *A* sont de formation secondaire ; un vaisseau secondaire est formé au-dessus du faisceau qui, à l'origine, était uniquement libérien ; un petit faisceau libérien secondaire se forme entre les deux gros faisceaux principaux. *Lp*, laticifères péricycliques à membranes lignifiées ; *L*, lacune périnédullaire, formée par la dissociation des tissus au sommet du faisceau vasculaire ; quelques vaisseaux primitifs sont isolés dans cette lacune. Gr. 95.
- Fig. 3. — Section longitudinale axile d'une tige de *C. Gronovii*, passant à travers les cellules intermédiaires, *C*, des laticifères péricycliques. *End*, endoderme amylifère ; *Ep*, épiderme. Gr. 172.
- Fig. 4. — Epiderme de la tige du *C. Japonica* adulte ; méats à parois subérisées. Coupe transversale. Gr. 95.
- Fig. 5. — Epiderme de la tige du *C. Monogyna* adulte. Coupe transversale. Gr. 95.
- Fig. 6. — Lambeau d'épiderme de la tige du *C. Japonica* avec un stomate. Gr. 95.
- Fig. 7. — Proéminence épidermique, surmontée d'un stomate, dans la tige du *C. Japonica*. Gr. 95.
- Fig. 8. — Coupe transversale d'un stomate de la tige du *C. Japonica*, porté sur une proéminence épidermique. Gr. 234.
-

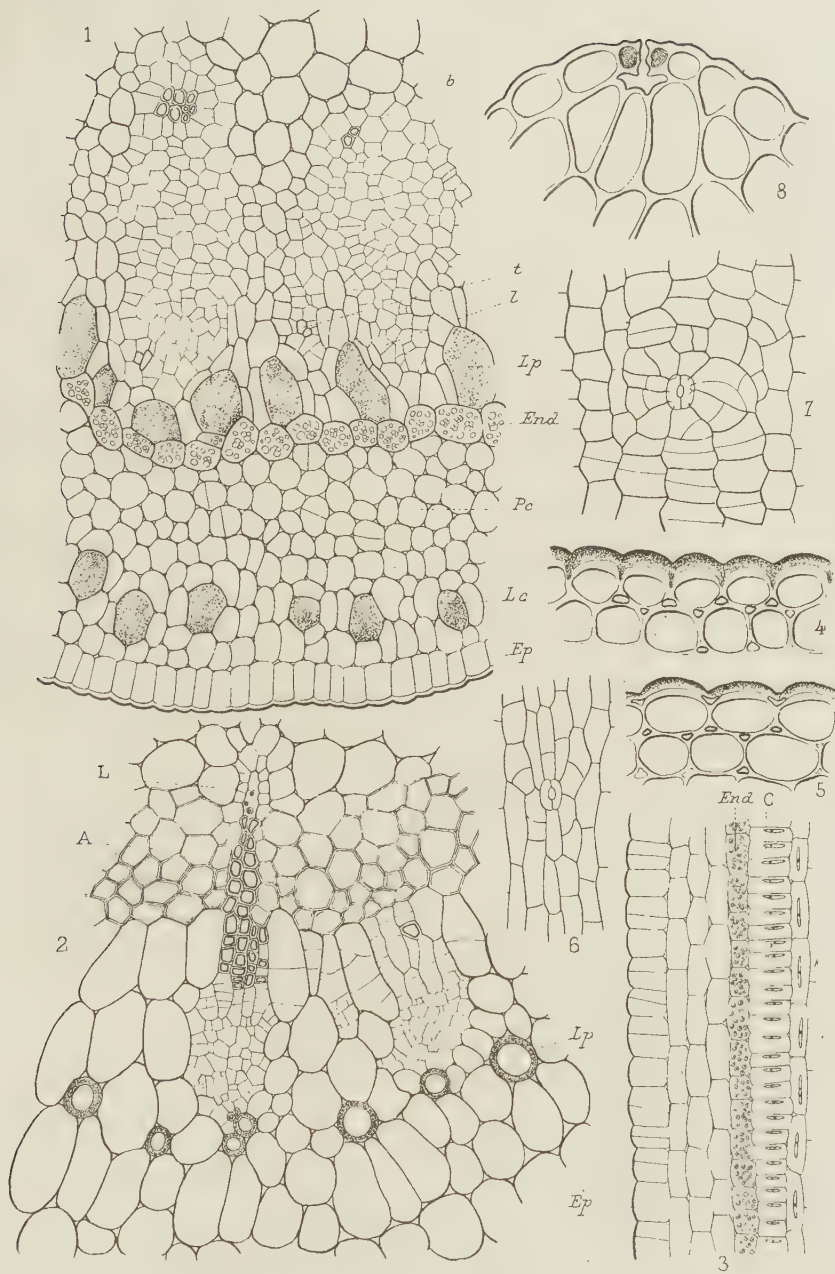


PLANCHE VII.

Planche VII.

Cuscuta Gronovii.

- Fig. 1. — Sommet d'un rameau végétatif; *e*, rameaux extra-axillaires destinés à former les spires à suçoirs. Gr. nat.
- Fig. 2. — Fragment d'un rameau montrant un nœud qui porte deux rameaux extra-axillaires, *e*, situés à l'opposé de l'écaille. A l'aisselle de cette écaille ou feuille rudimentaire naissent deux rameaux normaux. A cause des limites du dessin, les deux rameaux *e* sont sectionnés. Gr. nat.
- Fig. 3. — Nœud portant un rameau extra-axillaire *e*, opposé à l'écaille, et un rameau extra-axillaire *e'* situé un peu au-dessus de l'écaille.
- Fig. 4. — Sommet, vu à la loupe, d'un rameau normal; *e*, jeune rameau extra-axillaire.
- Fig. 5. — Sommet, vu à la loupe, d'un rameau extra-axillaire. Le rameau extra-axillaire ne donne naissance qu'à des rameaux axillaires.
- Fig. 6. — Section transversale d'une portion de tige présentant la structure primitive. *b*, faisceaux vasculaires; *t*, premiers tubes criblés; *Lp*, laticifères péricycliques; *End*, endoderme amylofère; *Lc*, laticifères corticaux; *Ep*, épiderme. Gr. 295.
- Fig. 7. — Structure de la tige adulte; coupe transversale. Mêmes lettres que précédemment; *L*, lacunes de la pointe des faisceaux. Gr. 95.
- Fig. 8. — Faisceau libéro-ligneux de la tige adulte; coupe transversale. *b*, vaisseaux; *L*, lacune périmédullaire; *G*, gaine nourricière; *l*, liber, composé de tubes criblés et de leurs cellules compagnes. Gr. 295.
- Fig. 9. — Coupe transversale d'un faisceau ligneux dans une région haustoriale. *Lp*, laticifères péricycliques, à membrane épaissie dite cartilagineuse. Gr. 172.
-

PLANCHE VIII.

Planche VIII.

Cuscuta Chinensis.

- Fig. 1. — Section transversale d'une tige adulte. *Lp*, laticifères péricycliques ; *Lc*, laticifères corticaux ; *U*, lacunes aérifères libériennes à parois cutinisées ; *L*, lacunes situées à la pointe des faisceaux vasculaires. Gr. 95.
- Fig. 2. — Section transversale d'un faisceau libéro-ligneux de la tige adulte. *b*, vaisseaux ; *L*, lacune périmédullaire ; *G*, gaine nourricière ; *U*, lacunes aérifères libériennes à parois cutinisées ; *f*, fibres libériennes. Gr. 468.
- Fig. 3. — Lambeau d'épiderme portant un stomate. Gr. 95.
- Fig. 4. — Lacune aérifère sous-épidermique, *l*, à parois cutinisées. Section longitudinale. Gr. 95.
- Fig. 5. — Deux lacunes aérifères, *l*, à parois cutinisées, situées vers la périphérie de l'écorce, isolées par la macération, avec quelques cellules corticales adhérentes. Gr. 95.
- Fig. 6. — Lacunes aérifères libériennes, *U*, à parois cutinisées. Section longitudinale à travers le liber. Gr. 95.
- Fig. 7. — Section transversale d'un portion de l'écorce de la tige, montrant des méats et des lacunes, *l*, à parois cutinisées. Gr. 172.
- Fig. 8. — Section transversale d'une laticifère péricyclique, à membrane cartilagineuse gonflée par les réactifs. Gr. 468.
-

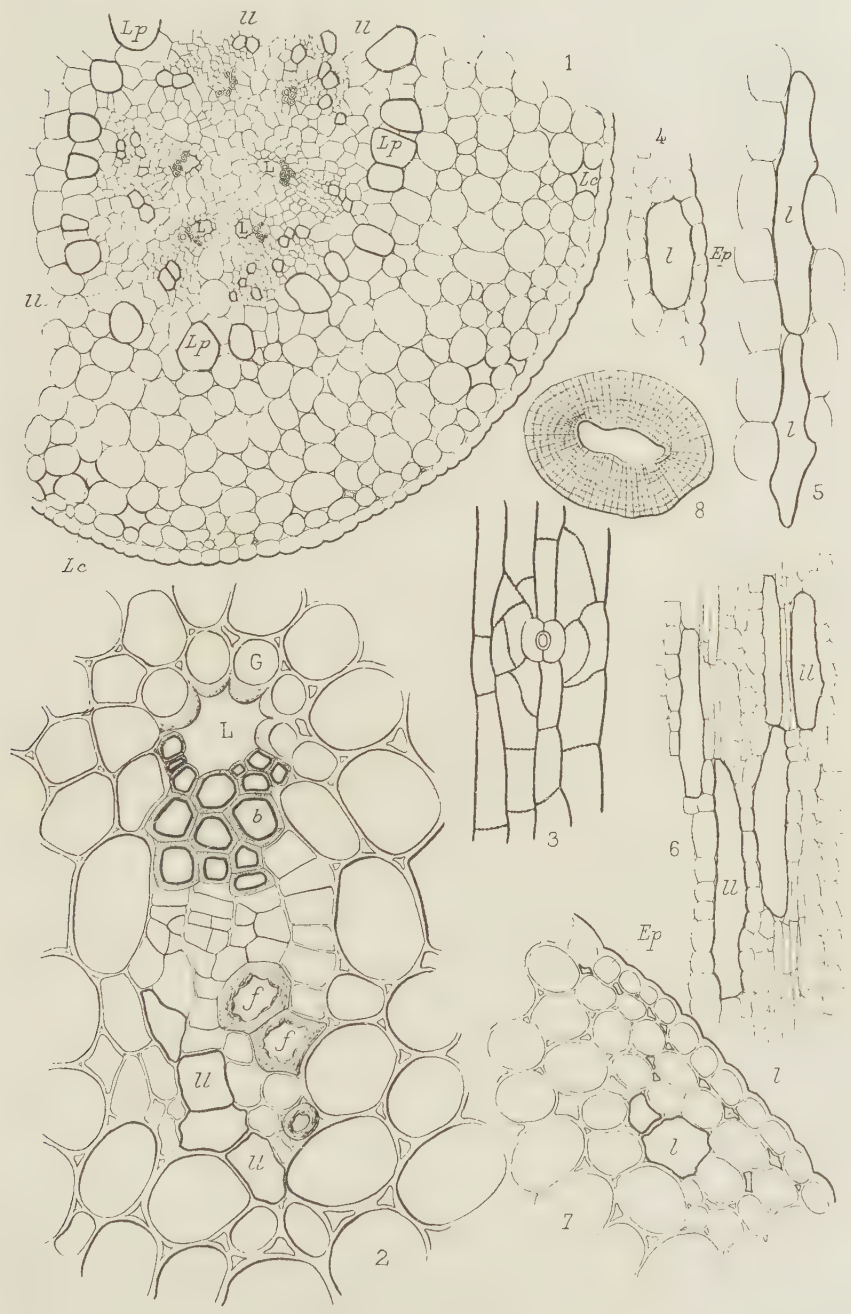


PLANCHE IX.

Planche IX.

- Fig. 1. — Section transversale d'un faisceau libéro-ligneux de la tige adulte du *C. inflexa*. Prédominance considérable du liber sur le bois. *L*, lacune périmédullaire ; *G*, gaine nourricière ; *Lp*, laticifères péricycliques. Gr. 172.
- Fig. 2. — Section transversale de la tige du *C. Americana*. Le tissu conjonctif n'est pas représenté, afin de faire ressortir les parties essentielles qui donnent à la structure de la tige son aspect caractéristique. *Lc*, laticifères corticaux, dont les ouvertures se confondent avec celles de nombreuses lacunes aérifères corticales ; *Lp*, laticifères péricycliques ; *Lm*, laticifères médullaires ; *U*, lacunes aérifères libériennes. Gr. 35.
- Fig. 3. — Section transversale de la tige adulte du *C. Epithymum*. Petits faisceaux libéro-ligneux, dans lesquels la partie libérienne l'emporte de beaucoup sur la partie vasculaire. Laticifères péricycliques et corticaux. Gr. 95.
- Fig. 4. — Fragment d'une section transversale du cylindre central de la tige adulte du *C. Europœa*. *L*, lacune périmédullaire ; *G*, gaine nourricière. Gr. 295.
- Fig. 5. — Section transversale d'une portion de l'écorce de la tige du *C. Europœa*. Epiderme et méats sous-épidermiques à parois cutinisées. Gr. 295.
-

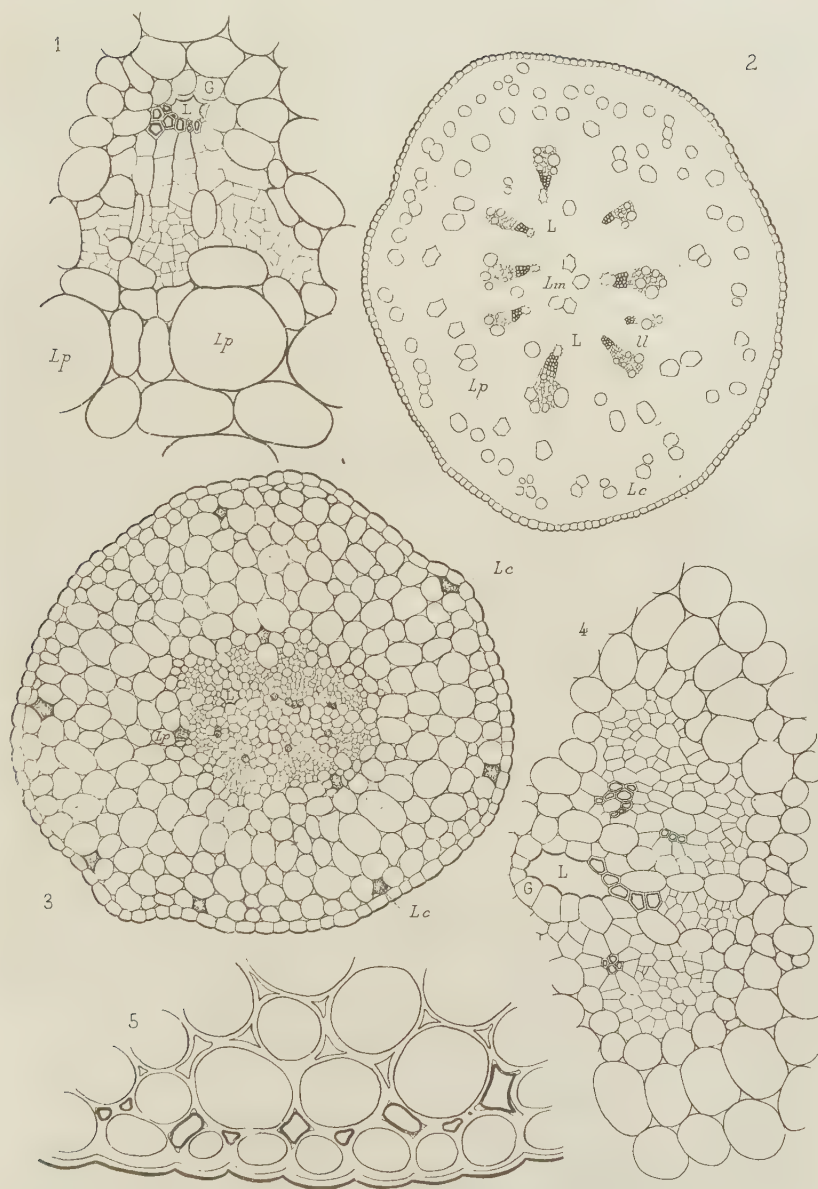


PLANCHE X.

Planche X.

- Fig. 1. — Section longitudinale, passant par le plan de symétrie, d'une écaille du *C. Japonica*. *T*, niveau où l'écaille se détache de la tige; *Lc*, laticifères corticaux, passant de la tige dans l'écaille où ils forment une assise laticifère sous-épidermique. La nervure médiane, après un court trajet dans l'écaille, perd sa partie vasculaire, et continue sa course à l'état libérien. Le tissu conjonctif de la nervure médiane, se cloisonnant avec activité, s'accroît considérablement et constitue la masse charnue du sommet de l'écaille. Le faisceau libérien de cette nervure se ramifie au sein de ce conjonctif épais. Gr. 35.
- Fig. 2. — Section transversale pratiquée vers la base d'une écaille du *C. Japonica*. *Lc*, assise laticifère sous l'épiderme dorsal; *N*, nervure médiane à droite et à gauche de laquelle sont rangées les nervures latérales. Gr. 35.
- Fig. 3. — Section transversale vers le sommet d'une écaille du *C. Japonica*. On distingue encore quelques cellules laticifères sous-épidermiques. La partie charnue de cette région de l'écaille, est constituée par un massif circulaire provenant de la prolifération du tissu conjonctif de la nervure médiane; au sein de ce massif sont disséminés quelques cordons libériens. Gr. 35.
- Fig. 4. — Section transversale vers le sommet d'une grosse écaille du *C. Japonica*. *Lc*, laticifères corticaux; *Tp*, tissu palissadique. Gr. 35.
- Fig. 5. — Section transversale de l'écaille précédente, pratiquée vers la base. Mêmes lettres que précédemment; *S*, sclérites; à droite et à gauche de la nervure médiane on distingue quelques nervures latérales. Gr. 35.
- Fig. 6. — Moitié d'une section transversale vers la base d'une écaille de *C. Gronovii*. Mêmes lettres. La nervure médiane, unique, n'est composée, à ce niveau, que d'un seul élément libérien. Gr. 172.
- Fig. 7. — Moitié d'une section transversale vers la base d'une écaille de *C. Europæa*. Nervure médiane, unique, formée d'un petit faisceau libérien. Gr. 95.
-



PLANCHE XI.

Planche XI.

- Fig. 1. — Section transversale vers la base d'une écaille du *C. Lehmanniana*. *N*, nervure médiane unique ; *L*, laticifères corticaux disséminés. Gr. 47.
- Fig. 2. — Nervure médiane précédente. *b*, faisceau vasculaire ; *l*, faisceau libérien ; *f*, fibre. Gr. 295.
- Fig. 3. — Portion d'une section transversale pratiquée vers la base d'une écaille de *C. Japonica*. *N*, nervure médiane : la partie vasculaire a disparu, il ne reste plus que le faisceau libérien qui commence à se ramifier au sein du tissu conjonctif. A droite de *N*, se trouvent quatre nervures latérales. *Lc*, assise laticifère. Gr. 95.
- Fig. 4. — Epiderme de la face supérieure dépourvue de stomates, de l'écaille du *C. Japonica*. Gr. 95.
- Fig. 5. — Fragment d'épiderme de la face inférieure de l'écaille du *C. Japonica*, portant une grosse proéminence stomatique. Gr. 172.
- Fig. 6. — Nervure latérale, uniquement libérienne, de grosseur moyenne, d'une écaille de *C. Japonica*. Gr. 172.
- Fig. 7. — Section longitudinale d'une écaille de *C. Europæa*, montrant à sa base, un long laticifère cortical *Lc*. Gr. 95.
-

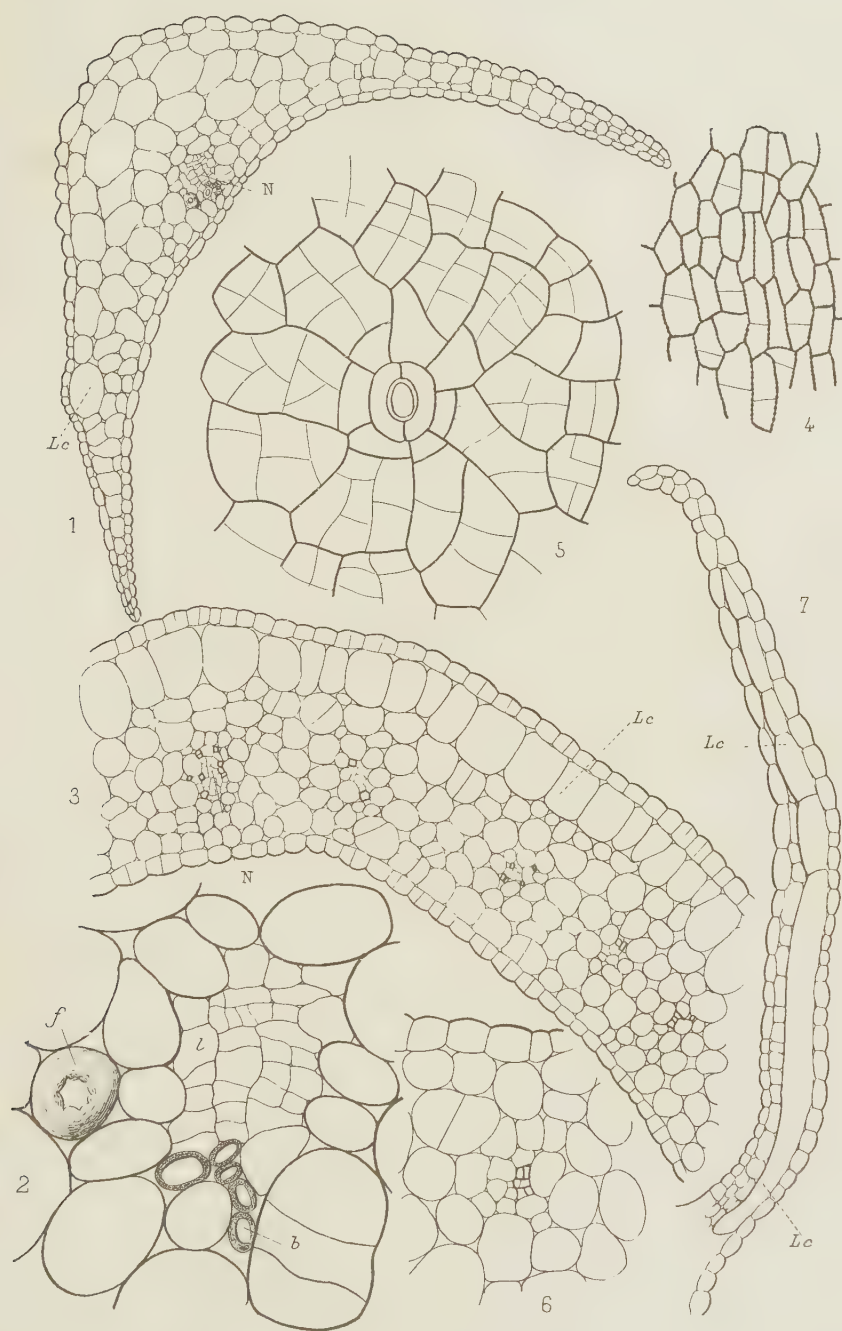


PLANCHE XII.

Planche XII.

Tubes criblés.

- Fig. 1 et 2. — Tubes criblés et cellules compagnes du *C. Japonica*. *Am*, substance amylacée rougissant sous l'influence de l'iode; *pl*, cellules de parenchyme libérien. Gr. 172.
- Fig. 3. — Portion d'un faisceau criblé, en coupe transversale, dans le *C. Japonica*. Tubes criblés et cellules compagnes. La coupe passe au-dessus de trois cribles transverses horizontaux. Gr. 678.
- Fig. 4. — Section transversale d'un tube criblé et de sa cellule compagne, dans le *C. Chinensis*. Gr. 678.
- Fig. 5. — Tubes criblés et cellules compagnes, en coupe transversale, dans le *C. Europæa*. Gr. 678.
- Fig. 6. — Tube criblé de *C. Gronovii*. Contenu hyalin, contracté. *Am*, matière amylacée rougissant sous l'action de l'iode. Gr. 310.
- Fig. 7. — Tube criblé et cellule compagne de *C. Europæa*. Gr. 295.
- Fig. 8. — Tube criblé et cellule compagne segmentée en trois étages, de *C. Chinensis*. Gr. 295.
- Fig. 9. — Coupe transversale d'un tube criblé et de sa cellule compagne dans le *C. Monogyna*. La coupe passe à travers un crible transverse oblique, muni d'un col épais. Gr. 310.
- Fig. 10. — Coupe analogue, dans le *C. exaltata*. Gr. 468.
- Fig. 11. — Section transversale d'un tube criblé de *C. Lupuliformis*, passant à travers un crible transverse oblique muni d'un cal épais. Gr. 310.
- Fig. 12. — Le même tube criblé, après dissolution du cal par la potasse. Gr. 310.
- Fig. 13. — Extrémité d'un tube criblé de *C. Japonica*, montrant un crible transverse oblique et simple. Les deux gros cribles latéraux placés à droite, sont des cribles d'anastomose. Gr. 630.
- Fig. 14. — Portion d'un tube criblé de *C. Japonica*. Gr. 630.
- Fig. 15 et 16. — Portions de tubes criblés et de cellules compagnes de *C. Japonica*. Gr. 630.
- Fig. 17. — Crible transverse composé oblique, d'un tube criblé de *C. Japonica*. Gr. 630.
- Fig. 18. — Portion d'un tube criblé de *C. Monogyna*. Gr. 310.
- Fig. 19. — Portion d'un tube criblé de *C. Lehmanniana*. Gr. 630.
- Fig. 20. — Coupe longitudinale de la paroi du tube précédent. Gr. 630.
- Fig. 21. — Section d'un crible transverse composé oblique, dans un tube criblé de *C. Lehmanniana*. Gr. 630.
- Fig. 22. — Crible transverse composé oblique d'un tube criblé de *C. Lehmanniana*. Gr. 630.
- Fig. 23 et 24. — Coupes longitudinale et transversale à travers deux tubes criblés de *C. Japonica*, munis de cals transversaux et latéraux. Gr. 310.
- Fig. 25. — Section longitudinale d'un crible transverse oblique, muni de cal, dans un tube criblé de *C. Monogyna*. Gr. 468.
- Fig. 26. — Le même crible après dissolution du cal par la potasse. Gr. 468.



PLANCHE XIII.

Planche XIII.

Structure des membranes des tubes criblés.

- Fig. 1. — Tube criblé de *C. Chinensis*. Gr. 468.
- Fig. 2, 3 et 4. — Tubes criblés et fragment de tube criblé de *C. Chinensis*. Gr. 630.
- Fig. 5, 6 et 7. — Extrémité d'un tube criblé et portions de tubes criblés de *C. decora*. Gr. 468.
- Fig. 8. — Crible transverse composé oblique, dans un tube criblé de *C. Epithymum*. Gr. 468.
- Fig. 9. — Tube criblé de *C. Epithymum*. Gr. 468.
- Fig. 10, 11 et 12. — Portions de tubes criblés de *C. Epithymum*. Gr. 310.
- Fig. 13. — Tubes criblés et cellule compagne de *C. Epithymum*. Gr. 310.
- Fig. 14. — Moitié d'un tube criblé avec sa cellule compagne, de *C. Europæa*. Gr. 468.
- Fig. 15. — Portion d'un tube criblé de *C. Europæa*. Gr. 310.
- Fig. 16. — Portion d'un tube criblé avec cellule compagne de *C. Europæa*. Gr. 468.
- Fig. 17. — Extrémité d'un tube criblé de *C. Europæa*; crible transverse composé oblique. Gr. 468.
- Fig. 18. — Trois tubes criblés superposés, de *C. Europæa*. Gr. 468.
- Fig. 19. — Tube criblé et cellule compagne de *C. Gronovii*. Gr. 294.
- Fig. 20. — Portion d'un tube criblé de *C. Gronovii*. Gr. 310.
- Fig. 21 et 22. — Extrémité de deux tubes criblés de *C. Gronovii*. Gr. 310.
- Fig. 23. — Tube criblé de *C. inflexa*; la sculpture de la membrane présente, sur l'étendue d'une même face, deux aspects différents. Gr. 310.
- Fig. 24. — Tube criblé et cellule compagne de *C. inflexa*. Gr. 468.
- Fig. 25. — Fragment d'un tube criblé de *C. inflexa*. Gr. 630.
- Fig. 26. — Fragment d'un tube criblé de *C. inflexa*. Gr. 468.
- Fig. 27. — Terminaison d'une nervure libérienne de l'écaille du *C. Japonica*. Gr. 468.
-



PLANCHE XIV.

Planche XIV.

Laticifères.

- Fig. 1, 2 et 3. — Etats successifs des laticifères corticaux du *C. Japonica*. Gr. 172.
- Fig. 4. — Laticifère cortical adulte de *C. Japonica*. Gr. 50.
- Fig. 5. — Fragment d'un laticifère péricyclique de *C. Japonica* isolé par la macération et pris dans une région où la membrane présente, dans son étendue, des épaissements divers. Vers le sommet du fragment la membrane est cellulosique et mince, ponctuée, et montre les concavités laissées par les cellules ambiantes arrachées; à mesure qu'on s'avance vers la base, la membrane s'épaissit, les concavités s'effacent, les ponctuations s'étirent; à l'extrémité inférieure du fragment la membrane est complètement lignifiée. Gr. 172.
- Fig. 6. — Fragment de laticifère péricyclique de *C. Epithymum*, à paroi épaissie, pris dans une région haustoriale. Gr. 468.
- Fig. 7. — Fragment de laticifère péricyclique de *C. Gronovii*, pris dans une région haustoriale. La membrane est cellulosique et moyennement épaissie; de petites facettes concaves marquent, sur la membrane, l'emplacement des cellules ambiantes détachées par la macération. Gr. 294.
- Fig. 8. — Section transversale d'un laticifère péricyclique de *C. Europæa*. Gr. 172.
- Fig. 9. — Section transversale d'un laticifère péricyclique de *C. Japonica*. Gr. 172.
- Fig. 10. — Laticifères médullaires du *C. Americana*. Gr. 35.
- Fig. 11. — Section transversale de laticifères péricycliques de *C. Gronovii*. Membrane dite *cartilagineuse* gonflée par les réactifs. Gr. 172.
-

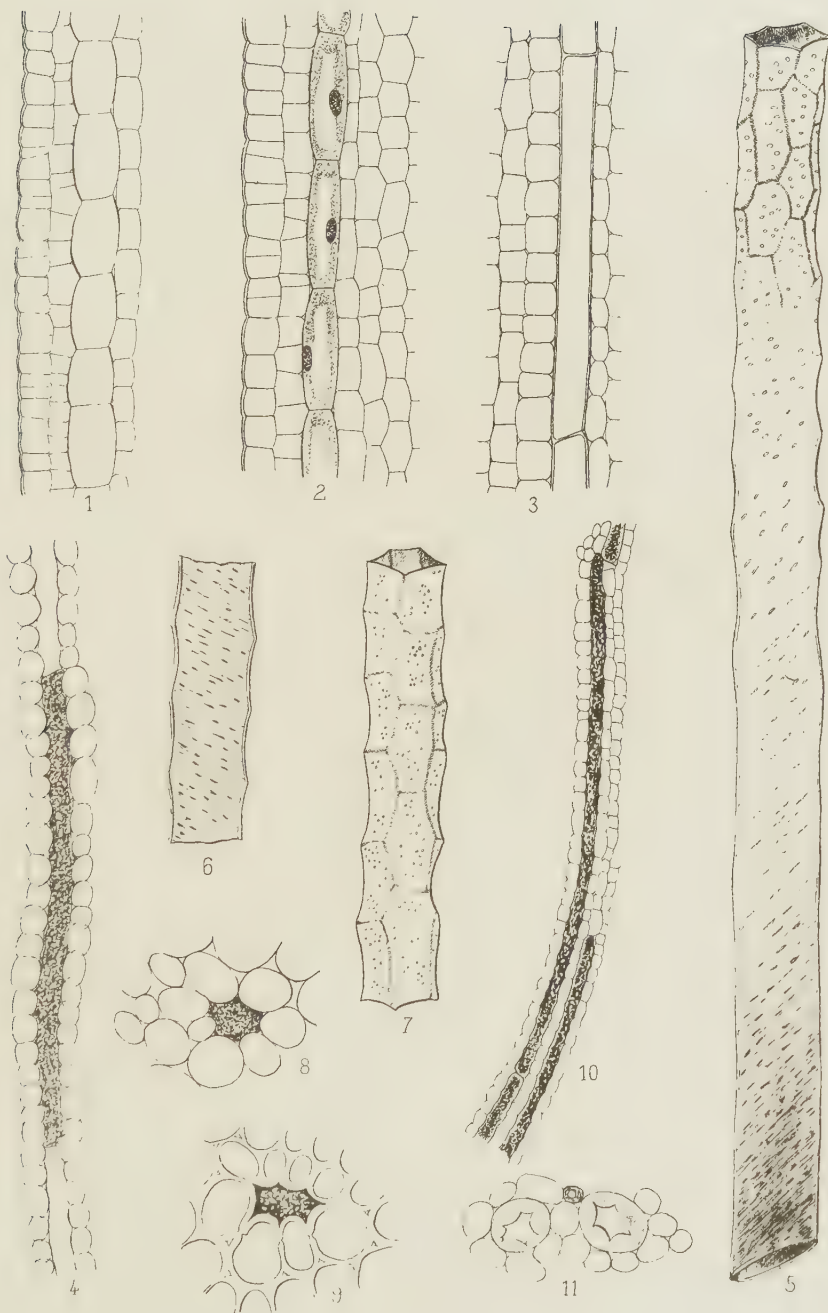


PLANCHE XV.

Planche XV.

Laticifères.

- Fig. 1. — Portion d'un gros laticifère péricyclique de *C. Japonica*, vers le sommet de la tige. Corps protoplasmique à noyaux multiples. Matière de sécrétion déposée sous la forme de nombreux corpuscules irréguliers et de grosseurs diverses. Gr. 468.
- Fig. 2. — *C. Europœa*. Laticifères corticaux, jeunes. Gr. 172.
- Fig. 3 et 4. — *C. Gronovii*. Portions de laticifères péricycliques. Corps protoplasmiques à noyaux multiples. Gr. 468.
- Fig. 5. — *C. Europœa*. Portion de laticifère péricyclique. Corps protoplasmique à noyaux multiples. Gr. 468.
- Fig. 6. — *C. Epithymum*. Laticifère cortical, jeune. Gr. 294.
- Fig. 7. — *C. Japonica*. Portion d'un laticifère péricyclique du germe. Corps protomasmique à noyaux multiples. Gr. 294.
- Fig. 8. — *C. Gronovii*. Laticifère cortical sous-épidermique, dans une région haustoriale, isolé par la macération. Gr. 95.
- Fig. 9. — *C. Japonica*. File de laticifères corticaux du germe. Gr. 95.
- Fig. 10. — *C. Epithymum*. Laticifère péricyclique. Corps protoplasmique à noyaux multiples creusé de nombreuses petites vacuoles. Gr. 468.
- Fig. 11. — *C. Inflexa*. Sommet d'un laticifère péricyclique isolé par la macération. Facettes concaves à ponctuations de diverses grandeurs. Gr. 172.
-

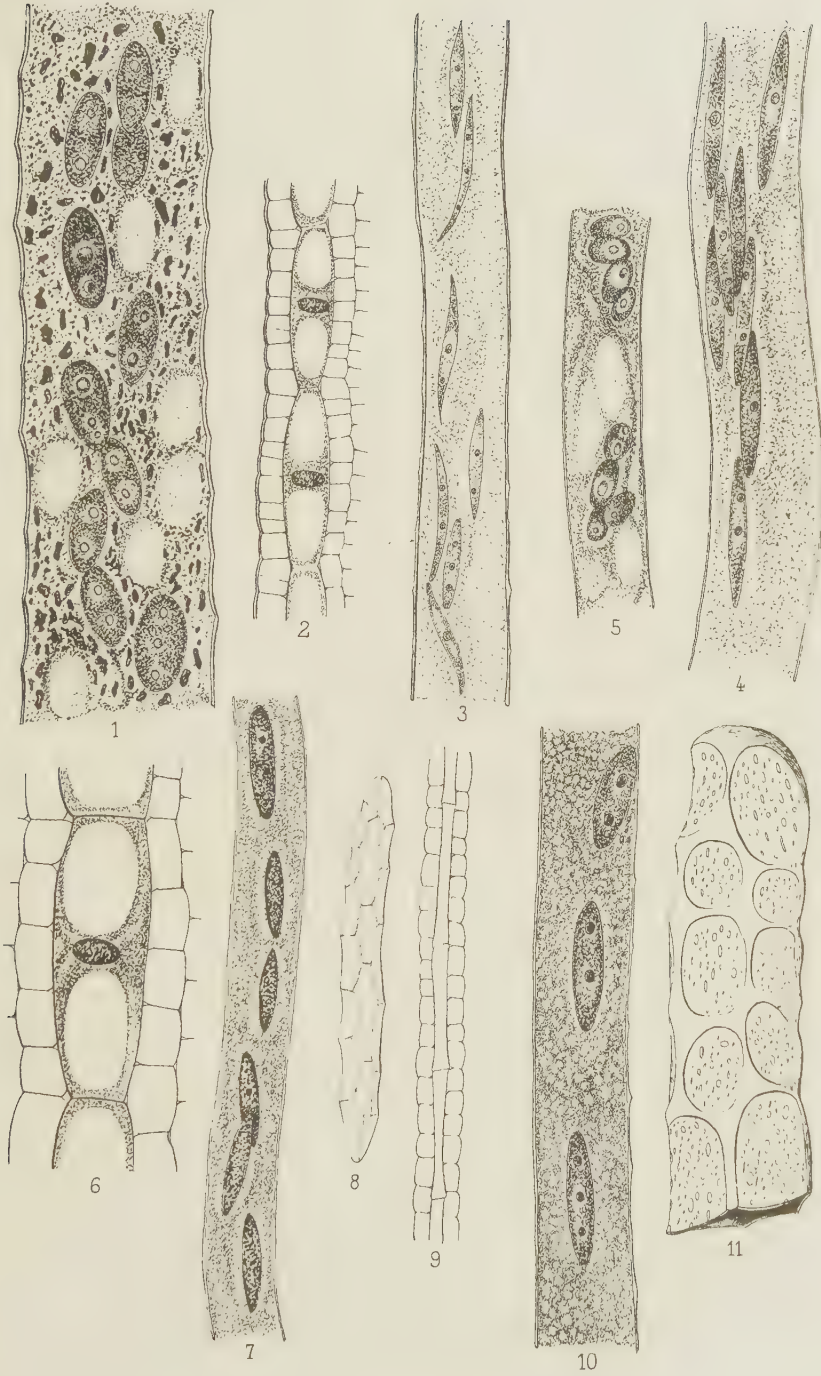


PLANCHE XVI.

Planche XVI.

- Fig. 1. — *C. Japonica*. Section transversale d'une portion d'un faisceau libéro-ligneux d'une tige à la période secondaire. La partie vasculaire est seule représentée, afin de montrer la gaine nourricière. Cette gaine *G* entoure, d'une part, à la fois la lacune périmédullaire et le petit faisceau vasculaire primaire, et d'autre part, en fer à cheval, le faisceau vasculaire secondaire. Quelques cellules; *c*, analogues à celles de la gaine, sont placées à l'intérieur du faisceau secondaire. Gr. 172.
- Fig. 2. — *C. Japonica*. Cellules de la gaine nourricière bordant la lacune périmédullaire, vues en section longitudinale. Gr. 294.
- Fig. 3. — *C. Japonica*. Cellules de la gaine nourricière bordant les vaisseaux secondaires, vues en section longitudinale. Gr. 172.
- Fig. 4. — *C. Japonica*. Section tangentielle d'un fragment de tige analogue à celui qui est représenté par la figure 19 de la Planche I, pratiquée au niveau de la sortie d'un suçoir. On a ainsi la coupe transversale du suçoir qui a la forme d'une ellipse très allongée. Les faisceaux libéro-vasculaires haustoriaux sont rangés suivant le grand axe de cette ellipse. Gr. 20.
- Fig. 5. — Fragment de l'ellipse précédente. Parenchyme cortical, faisceaux vasculaires et libériens du suçoir. Gr. 95.
- Fig. 6. — *C. Lehmanniana*. Portion d'une section transversale du cylindre central de la tige à la période secondaire. *f*, fibres péricycliques; *A*, anneau scléreux; *M*, moelle; *L*, lacune périmédullaire; *F*, faisceau uniquement libérien à l'origine, et au-dessus duquel s'est formé un vaisseau secondaire. Gr. 95.
-

